

**Informe Semanal nº 26 de
Evidências sobre
Variantes de Atenção de
SARS-CoV-2**

DECIT/SCTIE/MS

12 de agosto de 2021

2021 Ministério da Saúde



Esta obra é disponibilizada nos termos da Licença Creative Commons – Atribuição – Não Comercial – Sem Derivações 4.0 Internacional. É permitida a reprodução parcial ou total dessa obra, desde que citada a fonte.

A coleção institucional do Ministério da Saúde pode ser acessada, na íntegra, no site do Ministério da Saúde: www.saude.gov.br.

Tiragem: 1ª edição – 2021 – versão eletrônica.

Elaboração, distribuição e informações:

MINISTÉRIO DA SAÚDE

Secretaria de Ciência, Tecnologia, Inovação e Insumos Estratégicos em Saúde

Departamento de Ciência e Tecnologia

Esplanada dos Ministérios, Bloco G, Edifício Sede, Sobreloja

CEP: 70.058-900 – Brasília/DF Tels.: (61) 3315-8975

Site: www.saude.gov.br/sctie

E-mail: genbr@saude.gov.br

Supervisão geral e organização:

Alessandra de Sá Earp Siqueira – DECIT/SCTIE/MS

Augusto Barbosa Júnior – DECIT/SCTIE/MS

Elaboração e Revisão:

Alef Janguas da Costa – DECIT/SCTIE/MS

Augusto Barbosa Júnior – DECIT/SCTIE/MS

Amanda Nogueira Brum Fontes – DECIT/SCTIE/MS

Graziella Santana Feitosa Figueiredo – DECIT/SCTIE/MS

Julianna Peixoto Treptow – DECIT/SCTIE/MS

Rodrigo Theodoro Rocha – DECIT/SCTIE/MS

Projeto gráfico, diagramação e figuras:

Alef Janguas da Costa – DECIT/SCTIE/MS

Augusto Barbosa Júnior – DECIT/SCTIE/MS

Rodrigo Theodoro Rocha – DECIT/SCTIE/MS

Ficha Catalográfica

Brasil. Ministério da Saúde. Secretaria de Ciência, Tecnologia, Inovação e Insumos Estratégicos em Saúde. Departamento de Ciência e Tecnologia.

Informe Semanal n° 26 de Evidências sobre Variantes de Atenção de SARS-CoV-2 [recurso eletrônico] / Ministério da Saúde. Secretaria de Ciência, Tecnologia, Inovação e Insumos Estratégicos em Saúde. Departamento de Ciência e Tecnologia - Brasília: Ministério da Saúde, 2021.

86 p.: il.

1. SARS-CoV-2 2. Variantes de atenção - VOCs 3. Política pública

Sumário

1	Apresentação	4
2	Contextualização	4
3	Variantes circulantes	7
3.1	Cenário Mundial	7
3.2	Cenário Brasileiro	8
4	Variantes de Preocupação	10
4.1	Variante Alfa, VOC 202012/01, linhagem B.1.1.7	10
4.1.1	Identificação, distribuição e características	10
4.1.2	Transmissibilidade	11
4.1.3	Severidade e manifestações clínicas	13
4.1.4	Imunidade, reinfecção e vacinação	15
4.2	Variante Beta, 501Y.V2, linhagem B.1.351	21
4.2.1	Identificação, distribuição e características	21
4.2.2	Transmissibilidade	22
4.2.3	Imunidade, reinfecção e vacinação	23
4.3	Variante Gama, P.1, linhagem B.1.1.28.1	33
4.3.1	Transmissibilidade	34
4.3.2	Severidade e manifestações clínicas	36
4.3.3	Imunidade, infecção e vacinação	37

4.4	Variantes da linhagem B.1.617	42
4.4.1	Transmissibilidade	44
4.4.2	Severidade e manifestações clínicas	46
4.4.3	Imunidade, infecção e vacinação	46
4.5	Outras variantes de atenção para a saúde pública	51
4.5.1	Variante Zeta, P.2 ou linhagem B.1.1.28.2	51
5	Anexo - Estratégia de Busca	53
	Referências	55

1 Apresentação

O Informe Semanal de Evidências sobre Variantes de Atenção do SARS-CoV-2 é uma produção organizada pelo Departamento de Ciência e Tecnologia da Secretaria de Ciência, Tecnologia, Inovação e Insumos Estratégicos em Saúde do Ministério da Saúde (DECIT/SCTIE/MS). O documento tem o objetivo de acompanhar e relatar as mais recentes evidências descritas em publicações científicas e na literatura cinzenta sobre as principais variantes de SARS-CoV-2 circulantes no Brasil e no mundo, bem como as implicações destas para a saúde. Para tanto, são realizadas buscas estruturadas em bases de dados de indexação de periódicos científicos revisados pelos pares, de artigos no formato pré-print e de literatura cinzenta. Este informe tem caráter unicamente informativo e não representa uma recomendação oficial do MS sobre a temática. Os trechos destacados em itálico no corpo do texto consistem em novas informações publicadas no período de 26 de julho a 1 de agosto de 2021. Os demais trechos são referentes a informações já fornecidas em Informes anteriores.

2 Contextualização

A pandemia causada pelo novo coronavírus (SARS-CoV-2) suscita inúmeros desafios para os sistemas de saúde e relevantes impactos socioeconômicos em escala global. *Segundo informações da Organização Mundial de Saúde (OMS), até a data de elaboração deste informe (12 de agosto de 2021), o mundo registrou mais de 204,64 milhões de casos confirmados de Covid-19 e acima de 4,32 milhões de óbitos relacionados à doença, o que configura a maior e mais desafiadora crise mundial de saúde pública já enfrentada [1]. No Brasil já foram notificados mais de 20,24 milhões de casos e 567,74 mil óbitos pela doença [2].*

Como esperado para um vírus de RNA, o SARS-CoV-2 sofre um acúmulo natural, espontâneo e

contínuo de mutações, que são mudanças na sequência de nucleotídeos do genoma. As mutações no genoma do vírus de RNA podem ocorrer por meio de três mecanismos principais, sendo eles: (a) ocorrência de erros durante o processo de replicação do genoma; (b) recombinação ou rearranjo com o material genético de outros vírus que coinfetam a mesma célula; e (c) indução por sistemas de modificação de RNA do hospedeiro como parte de sua resposta imunológica. Destaca-se que a maioria das mutações é irrelevante, podendo algumas destas, inclusive, configurar pressão seletiva negativa para o vírus. Entretanto, algumas mutações podem conferir vantagens seletivas positivas, como maior transmissibilidade e escape da resposta imunológica do hospedeiro.

As variantes virais surgem quando determinadas mutações se fixam e começam a ser disseminadas. Desta forma, o vírus original (ancestral) pode ter inúmeras variantes, cada uma com um grupo distinto de mutações. Já a linhagem é caracterizada como um conjunto de variantes que se diferenciam entre si e organizam-se em ramos, a partir de um vírus ancestral comum. Rambaut e colaboradores, em uma publicação no periódico científico *Nature Microbiology* em julho de 2020, propuseram um sistema de classificação em linhagens, tendo como base grandes ramos que receberam a denominação de letras do alfabeto (A, B, C, D, etc), de acordo com o vírus ancestral [3]. Assim, à medida que diferenciações genéticas aliadas às evidências epidemiológicas surjam dentro de cada grande ramo, novas linhagens são designadas (e.g. A.1, A.2, B.1, B.1.1) (Figura 1).

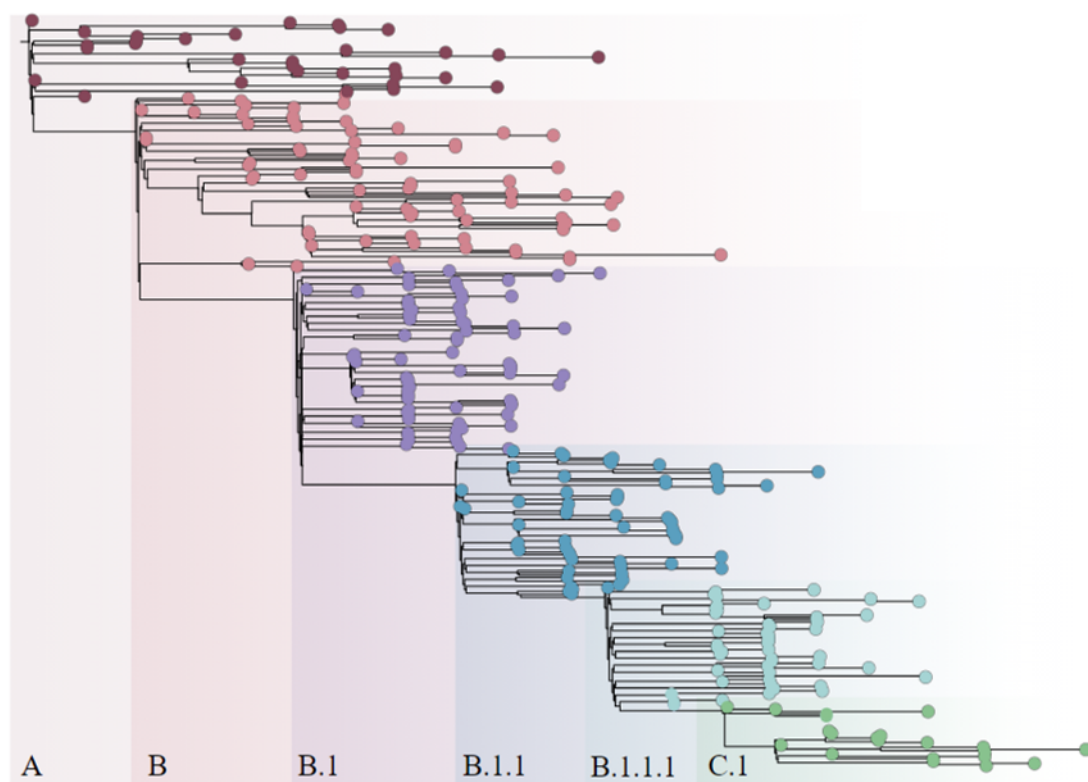


Figura 1: Sistema hierárquico de classificação de Rambaut representando a evolução das linhagens virais e suas ramificações (Fonte: [4]). .

Considerando-se que em uma pandemia milhões de pessoas são infectadas em diferentes locais do mundo, infere-se que o processo evolutivo do vírus culminará no surgimento de diversas variantes e linhagens. Por este motivo, a vigilância epidemiológica e genômica são cruciais para o rastreamento do caminho que um vírus percorreu até chegar em uma determinada localidade. Essa estratégia também revela os impactos das mutações virais em relação à transmissibilidade, ao contágio e ao escape da resposta imunológica do hospedeiro. Além disso, a caracterização genômica em larga escala, como a realizada para SARS-CoV-2, sem precedentes na história da humanidade, permitirá a identificação dos perfis de dispersão e as consequências das variantes de preocupação ou atenção (VOCs, do inglês variants of concern).

Este informe apresenta informações sumarizadas da literatura técnico-científica e cinzenta sobre as características, dispersão e o impacto das mutações das VOCs e das variantes sob investigação (VUIs, do inglês variants under investigation) de SARS-CoV-2 com o intuito de auxiliar a tomada de decisão baseada em evidência. As variantes sob investigação são as que possuem mutações com potencial para conferir vantagens seletivas, como maior patogenicidade. Quando a investigação científica gera evidência sobre a vantagem seletiva propiciada pelas mutações da VUI, esta é então designada como VOC.

3 Variantes circulantes

3.1 Cenário Mundial

Desde o surgimento do SARS-CoV-2, foram identificadas 1.536 variantes circulantes no mundo por meio do sequenciamento do genoma viral [4]. Algumas destas estão sob a vigilância de inúmeros países, devido, principalmente, à possível relação com os aumentos repentinos de novos casos, a severidade da doença e os efeitos prejudiciais sobre a eficácia das vacinas disponíveis e em desenvolvimento. Atualmente, quatro linhagens virais foram definidas como VOCs, já que as mutações presentes nestas potencialmente conferem vantagens seletivas ao SARS-CoV-2.

3.2 Cenário Brasileiro

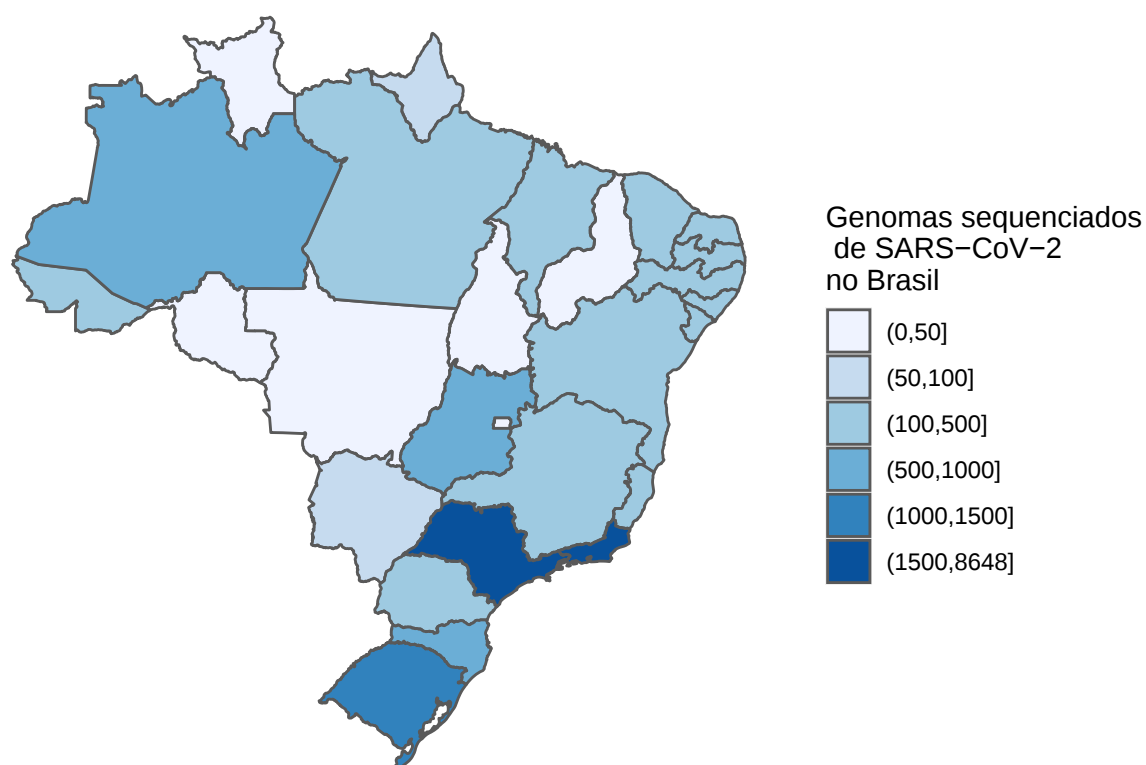


Figura 2: Quantidade de genomas de SARS-CoV-2 sequenciados no Brasil de acordo com o local de coleta da amostras (Fonte: Tabela Genomahcov - Fiocruz [5]).

No Brasil, 30 diferentes linhagens do SARS-CoV-2 foram identificadas circulando no estado de São Paulo [5]. À medida que mais genomas são sequenciados, observa-se uma mudança temporal na prevalência de circulação das linhagens de SARS-CoV-2 no país (Figura 3). *Embora o Brasil tenha realizado o sequenciamento de uma quantidade reduzida de genomas completos de SARS-CoV-2 (n=27.196, Figura 2), observa-se que a linhagem predominante no país é a VOC Gama (68% dos genomas sequenciados), seguida da VOC Delta (21,5% dos genomas sequenciados), outras linhagens (7,8% dos genomas sequenciados), P.1.2 (2,21% dos genomas sequenciados), P.2 (0,17% dos genomas sequenciados), P.4 (0,16% dos genomas sequenciados) e B.1.1.28 (0,16% dos genomas sequenciados) (Figura 3).*

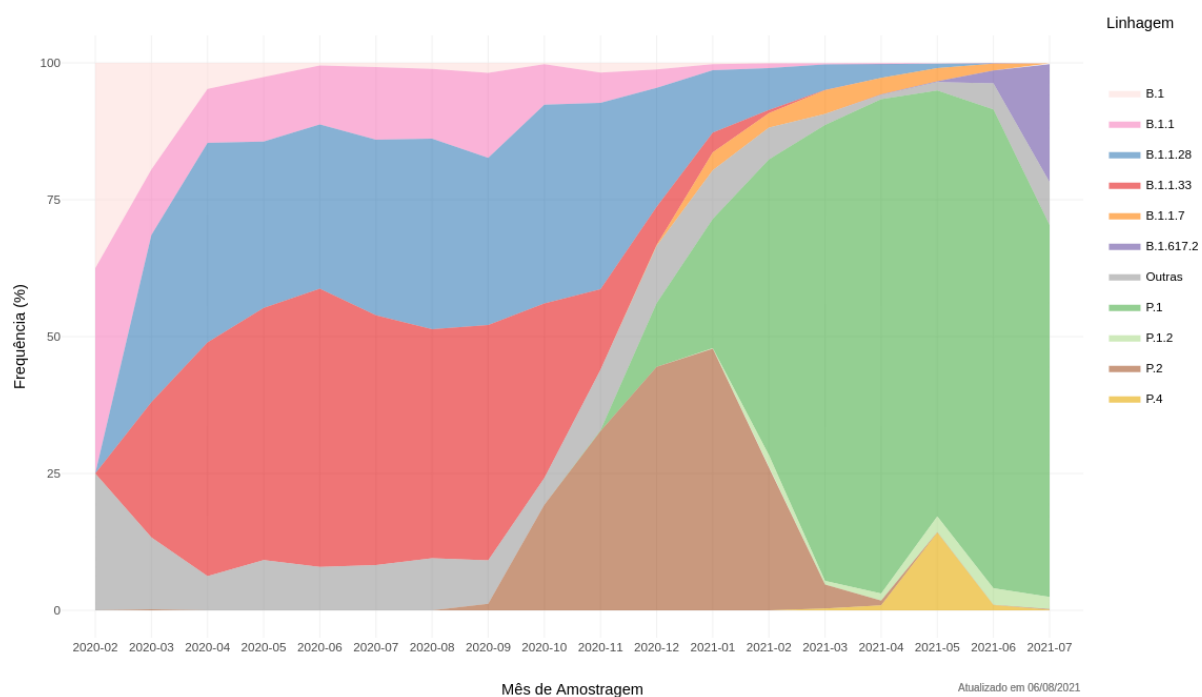


Figura 3: Evolução temporal da frequência de circulação das linhagens de SARS-CoV-2 em território brasileiro (Fonte: Genomahcov - Fiocruz [5]) .

4 Variantes de Preocupação

4.1 Variante Alfa, VOC 202012/01, linhagem B.1.1.7

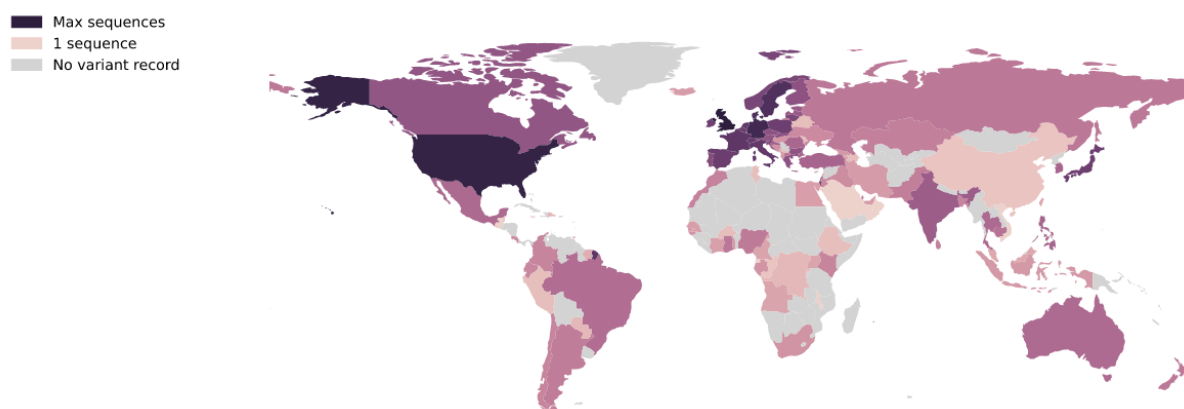


Figura 4: Distribuição mundial da linhagem B.1.1.7 (Fonte: [4]).

4.1.1 Identificação, distribuição e características

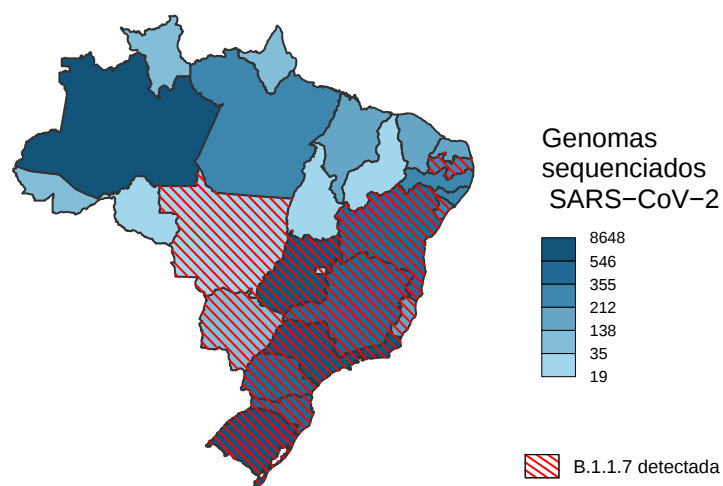


Figura 5: Distribuição da linhagem B.1.1.7 nas UF brasileiras incluindo o DF (Fonte: Genomahcov - Fiocruz [5], [6], [7] e GISAID)

A VOC 202012/01 - também conhecida como 20I/501Y.V1, linhagem B.1.1.7 ou variante Alfa (α) já foi identificada em 154 países [4,8].

No Brasil, a B.1.1.7 foi identificada em dezembro de 2020 e já foi detectada em 14 UF brasileiras: Paraíba, Sergipe, Bahia, Minas Gerais, Espírito Santo, Rio de Janeiro, São Paulo, Paraná, Santa Catarina, Mato Grosso do Sul, Mato Grosso, Goiás, Distrito Federal e Rio Grande do Sul (Figura 5).

4.1.2 Transmissibilidade

Infecções por B.1.1.7 estão associadas ao aumento da carga viral [9] e sua infectividade incrementada em comparação com outras não-VOCs, com estimativa de aumento de 1,35 vezes (95% IC 1,02-1,69) no número básico de reprodução (R_0) [10–12]. Foi estimado que o período de incubação, que é o tempo para que os primeiros sintomas apareçam, pode ser 0.66 vezes menor para a B.1.1.7, em comparação com outras variantes (IC 95%: 0.38-0.71) [13]. Em uma coorte composta por 54 profissionais da saúde infectados pela variante B.1.1.7, não foi observada diferenças significativas na carga viral entre os vacinados e não vacinados [14].

Modelagens epidemiológicas estimaram que a B.1.1.7 tem um R_0 cerca de 43% a 90% maior [15,16] do que as variantes preexistentes, corroborado pelo aumento de 52% a 69% na sua taxa de transmissibilidade [17]. Uma pesquisa demonstrou que a B.1.1.7 apresenta vantagem replicativa duplicada em relação à 20A.EU1, variante predominante em circulação no UK no ano de 2020 [18]. Apesar disso, outros estudos indicam não haver aumento na taxa de replicação da B.1.1.7 nas células epiteliais das vias aéreas humanas [19]. Os períodos de incubação da variante B.1.1.7 são mais curtos do que outras VOC mostrou uma análise com 30 pacientes infectados com a variante B.1.1.7. A análise de regressão de Poisson mostrou que o período de incubação da variante B.1.1.7 foi 0,66 vezes menor do que o de outras cepas (IC 95%: 0,38, 0,71) [13].

Dados de rastreamento de contato foram usados para estimar a transmissibilidade relativa da B.1.1.7 e foi observado um aumento na taxa de ataque secundário de 60% (IC de 95% 20% - 114%)

em comparação com outras variantes [16]. A linhagem P.1 não superou a B.1.1.7 na Itália após mais de um mês de cocirculação sob as medidas de mitigação existentes [20]. Pacientes infectados com a B.1.1.7 têm maior probabilidade de apresentar cargas virais elevadas, o que pode relacionar-se à maior transmissibilidade e rapidez de disseminação promovidos por esta VOC [9,21,22]. A B.1.1.7 pode ser detectada por RT-PCR pela falha de amplificação do gene S, mantendo a detecção para os alvos dos genes RF1ab e N [23]. Em 12 de março, quase 85% das infecções na França estavam relacionadas à B.1.1.7, sendo a taxa de transmissão cerca de 38% a 44% maior do que a observada para as cepas do tipo selvagem [24]. Em Israel, as taxas de transmissão intrafamiliar foram mais altas entre todas as faixas etárias, particularmente em crianças pequenas, durante a predominância da variante B.1.1.7 [25].

O domínio do receptor de ligação (RBD) da proteína S é a região do SARS-CoV-2 que interage com as células do hospedeiro, por meio da ligação com o receptor ECA2, permitindo a entrada do vírus nas células humanas. O RBD da B.1.1.7 apresenta a mutação N501Y, que confere maior afinidade ao receptor ECA2 [26], indicando que esta é uma mutação crítica e que, possivelmente, promove o aumento da transmissibilidade do SARS-CoV-2 [27–29]. Também foi avaliado o efeito de mutações individuais da proteína S na capacidade de ligação ao receptor ECA2. Demonstrou-se por meio de pseudovírus que a mutação D614G promove um incremento de aproximadamente 3,5 vezes na atividade de entrada celular em comparação ao vírus original [30–32]. Um estudo de dinâmica molecular observou que a mutação D614G favorece uma ligação molecular do tipo ponte salina, que auxilia na flexibilidade em torno da proteína de fusão viral. As mutações A570D e N501Y também favorecem a interação entre o RBD da B.1.1.7 e a interface ECA2 das células hospedeiras [33]. Outra mutação de atenção na proteína S da B.1.1.7 é a L18F, que pode conferir uma vantagem replicativa de em média 1,7 vezes (IC 95%: 1,56-1,96) maior do que a observada em outras VOCs [34]. A interação entre o RBD da B.1.1.7 com o receptor ECA2

é mais forte, estável e seletiva do que as observadas para outras variantes do SARS-CoV-2 e para outros betacoronavírus [35]. As mutações na proteína S presentes na B.1.1.7 parecem apresentar um balanço entre estabilizar e desestabilizar a proteína, influenciando na ligação ao receptor ECA2 e na reatividade aos anticorpos [36]. Mutações nos genes do nucleocapsídeo e ORF8 também estão relacionadas com aumento na transmissibilidade [37,38]. Ademais, as mutações presentes na proteína S da variante alfa (B.1.1.7) proporcionam alterações nas características de glicosilação que podem impactar na sua transmissibilidade [39].

Animais domésticos (cães e gatos) também podem ser infectados pela B.1.1.7 e, com isso, desempenhar um papel importante na dinâmica de transmissão do SARS-CoV-2 [40,41]. Foi relatada a transmissão da variante B.1.1.7 de um humano para seu gato; a infecção de ambos ocorreu no mesmo período, tendo o animal demonstrado sintomas clínicos como anormalidades cardíacas e oculares [42].

A vigilância genômica de SARS-CoV-2 na região da Capital dos Estados Unidos demonstrou circulação transitória de variantes regionais, emergência e predominância da linhagem B.1.1.7 (março 2021), diversidade genômica não limitada a proteína spike e uma associação da linhagem B.1.243 com o desenvolvimento de forma grave da doença [43]. A análise de 11 isolados de SARS-CoV-2 das Filipinas revelou a presença das variantes B.1.351 (n=08) e B.1.1.7 (n=03), uma sequência desta última variante demonstrou ainda duas mutações adicionais, F318N e V320F [44].

4.1.3 Severidade e manifestações clínicas

Pacientes infectados com a B.1.1.7 reportam menos perda/ausência de senso gustativo/olfativo e mais tosse quando comparados aos sintomas de pacientes infectados por outras linhagens [45]. Dados hospitalares da primeira e segunda ondas da pandemia no interior de Londres indicam que o número

de admissão de casos com hipóxia foi maior nos indivíduos infectados com a B.1.1.7, suportando a evidência de que esta VOC está associada a sintomas mais severos da Covid-19 [46]. Entretanto, um estudo observacional conduzido no UK não encontrou evidência de manifestação clínica mais severa em crianças e jovens após a comparação de dados da primeira e segunda ondas de Covid-19 no país, sendo que na segunda onda a linhagem circulante predominante era a B.1.1.7. Entretanto, em um estudo que comparou dados referentes à região de Londres, observou que o número de crianças e jovens internados na segunda onda triplicou em relação à primeira onda. Também se observou que o número total de internações cresceu na mesma proporção, indicando que esse aumento seja decorrente da prevalência da B.1.1.7 [47]. Em Nice, localizada no sudoeste da França, estima-se que a B.1.1.7 afete pacientes mais jovens e saudáveis [48]. Outro estudo, conduzido na República Tcheca, que pacientes infectados pela B.1.1.7 hospitalizados em unidade de cuidado intensivo apresentaram média de idade estimada em 58 anos (n=41), em contraste com os 64 anos apresentados, em média, pelos infectados por variante ancestral (n=43). Não foi observada diferença entre a taxa de mortalidade da B.1.1.7 e da linhagem ancestral [49]. Conjuntamente, o que se observa é que a B.1.1.7 infecta pacientes mais jovens em relação as variantes anteriormente em circulação.

Os estudos também sugerem uma forte correlação da B.1.1.7 com aumento da probabilidade de necessidade de internação hospitalar e óbito [50–52]. A disseminação da B.1.1.7 impactou significativamente as taxas de mortalidade durante a segunda onda da pandemia de Covid-19 na Europa [53]. A taxa de risco de mortalidade associada a B.1.1.7 é de 1,64, o que representa um aumento de 2,5 para 4,1 mortes para cada 1.000 casos detectados [54]. Além disso, a B.1.1.7 apresenta taxa de mortalidade mais elevada que outras variantes, sobretudo em homens com idade acima dos 85 anos e que possuam duas ou mais comorbidades (24,3% para B.1.1.7 contra 16,7% em não B.1.1.7) [55]. Foi relatado aumento do risco de mortalidade e morbidade em pacientes infectados pela B.1.1.7 em estudo retrospectivo

com 60 pacientes. Entre os fatores analisados estão a severidade clínica da infecção, requerimento para suplementação de oxigênio e ventilação mecânica e aumento de intervenções medicamentosas. Apesar do aumento do risco relatado, as análises comparativas feitas no estudo apresentaram baixo poder estatístico [56].

De fevereiro a junho de 2021 as VOCs do SARS-CoV-2 com a mutação N501Y, dentre as quais incluem-se a alfa, beta e a gama, se tornaram as VOC predominantes em circulação em Ontário, Canadá. Um estudo recente demonstrou uma elevação no risco associado com variantes N501Y-positivas de 74% (62-86%) para hospitalização, 138% (105-176%) para admissão na UTI e 83% (57-114%) para óbito. [57]. Um estudo de coorte prospectivo conduzido no Reino Unido com mulheres grávidas hospitalizadas em decorrência de SARS-Cov-2 demonstrou que durante o período de predominância da variante alfa (B.1.1.7) houve uma maior gravidade do quadro de infecção materna e os piores resultados perinatais [58]. Foi relatada perda da visão do olho direito de um homem adulto, sendo que doze dias antes ele desenvolveu falta de ar, febre e dor no olho direito. Os raios-x mostraram opacidade do pulmão. O swab nasofaríngeo avaliado por PCR testou positivo para a variante [59].

4.1.4 Imunidade, reinfecção e vacinação

Em uma coorte de 87 pacientes infectados com a variante foi detectado altos níveis de marcadores inflamatórios e de injúria celular, especialmente IL-6 e LDH em comparação com as amostras infectadas pelas demais variantes [60]. Simulações de dinâmica molecular e experimentos de termoforese em microscala avaliaram as forças das interações entre ECA2 e RBD das VOCs. A força requerida para quebrar a interação entre essas regiões foi maior na VOC Alfa, seguida por Beta/Gama com menos intensidade e, depois, pela variante Delta [61].

Com o intuito de avaliar o impacto das mutações na proteína S sobre a capacidade neutralizante

de anticorpos, uma análise in vitro demonstrou que a potência de neutralização do soro de 19 pacientes convalescentes de SARS-CoV-2 não se altera diante da B.1.1.7 [62]. Soro de convalescentes que durante a primeira onda de Covid-19 no UK apresentaram um quadro mais grave da doença neutralizam a B.1.1.7 de maneira mais eficaz do que o de indivíduos que tiveram sintomas leves [63]. O soro de convalescentes que haviam sido infectados antes de abril de 2020 (n=18) foi capaz de neutralizar o pseudovírus de B.1.1.7, com pouca redução na potência (1,3 vezes), em comparação com a linhagem ancestral [64]. A variante B.1.1.7 suprime mais efetivamente a resposta imune inata do hospedeiro, o que aumenta a probabilidade de transmissão bem-sucedida, da replicação in vivo e a duração da infecção [65]. No Japão, a análise de soros de convalescentes demonstrou que a maioria possuía atividade de neutralização contra todas as variantes. Todavia, durante a 4ª onda, a atividade de neutralização contra B.1.1.7 foi significativamente maior do que contra qualquer outra variante [66]. Análises do soro de pacientes infectados há um ano (n=249) no surto de Wuhan mostraram que 79% mantiveram concentração elevada de imunoglobulina G (IgG) contra SARS-CoV-2, potencialmente neutralizando a linhagem ancestral e a variante B.1.1.7 [67].

A eficácia de diferentes estratégias vacinais para o controle da pandemia de Covid-19 foi comparada no contexto das novas variantes que possuem taxas de contágio, virulência e sem resistência específica a vacinas similares ao perfil exibido pela B.1.1.7. Para tanto, foi desenvolvido um modelo matemático para simular diferentes cenários da evolução da pandemia na França entre os anos de 2021 e 2022. Os resultados dessa modelagem indicam uma redução de 7 vezes no número de óbitos em um cenário onde a campanha de vacinação dure 6 meses, indicando que estratégias de vacinação em tempo hábil são essenciais para o enfretamento e combate à Covid-19 [68].

Com base na avaliação do potencial neutralizante do soro de 48 indivíduos vacinados com 1 ou 2 doses da BNT162b2 (Pfizer) ou da mRNA-2173 (Moderna) contra pseudovírus preparados para

mimetizar as principais mutações das VOCs do SARS-CoV-2, demonstrou-se que a neutralização contra a B.1.1.7 permanece com perfil similar (decréscimo de 2,3 vezes) ao observado contra o vírus original. As vacinas de mRNA da Pfizer-BioNTech (BNT162b2) e da Moderna (mRNA-1273) induzem uma intensa resposta imune celular de células T CD4+, que conferem proteção contra sintomas severos da Covid-19 mesmo quando anticorpos neutralizantes já não são mais efetivos [69]. Outro estudo demonstrou que a segunda dose da vacina da Pfizer promove um aumento das frequências de células T e consequente imunização contra as variantes B.1.1.7 [70], enquanto a neutralização da linhagem ancestral da B.1.1.7 começa cerca de uma semana após a aplicação da primeira dose [71]. Uma coorte de profissionais de saúde foi testada para verificar a resposta imune em decorrência da primeira dose da vacina AstraZeneca e após 3 semanas do reforço vacinal (com AstraZeneca ou Pfizer). A vacina da Pfizer induziu frequências mais altas de células T (CD4 e CD8) e títulos elevados de anticorpos neutralizantes contra a variante B.1.1.7 [72]. Em um ensaio de 50% de redução do foco (FRNT50) - que avalia qual a concentração de anticorpos neutralizantes requerida para inativar um vírus - foi demonstrado que a vacina BNT162b2 é capaz de estimular a produção de anticorpos no hospedeiro, apresentando potência de neutralização reduzida em 2,6 vezes contra a B.1.1.7 em comparação à sublinhagem WA1. O mesmo estudo também indicou uma correlação negativa entre idade e concentração de anticorpos neutralizantes contra a B.1.1.7 em vacinados. Além disso, a análise com soro de convalescentes não demonstrou declínio da potência de neutralização de anticorpos em períodos de até 300 dias após a infecção por SARS-CoV-2 [73]. Resultados similares foram obtidos a partir da avaliação de soro de 24 vacinados com a BNT162b2 em experimentos envolvendo isolados reais da B.1.1.7 [62]. Embora essa VOC seja mais contagiosa, foi verificado em soros de indivíduos imunizados com a vacina Pfizer-BioNTech o bloqueio eficiente da ligação de RDB viral ao receptor ECA2 [74]. Um estudo demonstrou que a B.1.1.7 não escapa da imunidade de anticorpos produzidos após vacinação com a BNT162b2 ou pela infecção

por outras linhagens de SARS-CoV-2 que estavam circulando anteriormente [19,75]. Outro estudo também demonstrou que em pessoas sem histórico prévio de infecção pelo SARS-CoV-2, o regime de duas com vacina BNT162b2 foi eficaz contra VOC B.1.1.7 [76]. Embora a variante B.1.1.7 permaneça sensível aos componentes da imunidade inata, suas mutações aumentam a fusogenicidade viral e permitem a evasão de anticorpos [77]. Em coorte com 417 indivíduos vacinados, foram identificados dois indivíduos, um deles com a BNT162b2 (Pfizer-BioNTech) e outro com a mRNA-1273 (Moderna), que apresentaram infecção leve por Covid-19 pela infecção com a B.1.1.7 [78]. A mutação E484K encontrada nas variantes B.1.1.7, B.1.526 e B.1.429 não afeta o potencial de neutralização dos anticorpos induzidos pela vacina BNT162b2 [79].

Na Itália, a eficácia da vacina BNT162b2 foi avaliada em uma coorte de 6.000 profissionais de saúde, durante o período em que a variante B.1.1.7 era predominante no país. A campanha vacinal foi eficiente entre os vacinados e contribuiu para a redução na taxa de infecções por SARS-CoV-2 entre os profissionais de saúde não vacinados [80]. No Catar observou-se que a vacina BNT162b2 foi eficaz contra as formas mais graves de infecções, ainda que as variantes B.1.1.7 e B.1.351 sejam predominantes no país [81]. A vacina ChAdOx1 nCoV-19 da AstraZeneca apresentou atividade de neutralização reduzida contra a variante B.1.1.7 (70.4% com 95% de intervalo de confiança entre 43.6-84.5%) em relação a outras linhagens em estudos in vitro (81.5% com IC 95% entre 67.9-89.4%). No entanto, essa vacina mostrou eficácia contra a B.1.1.7 em uma coorte de 8.534 participantes [82]. Outro estudo também confirmou que as vacinas da Moderna, Pfizer-BioNTech e Oxford-AstraZeneca são eficazes contra a variante B.1.1.7 [83]. Consolidando-se os achados, sugere-se que a imunidade induzida pela infecção ou pela vacinação é mantida contra a B.1.1.7 [84]. Indivíduos vacinados com a BNT162b2 da Pfizer/BioNTech que já haviam sido infectados pela variante de SARS-CoV-2 de Wuhan apresentaram melhor resposta contra as variantes B.1.1.7 do que indivíduos sem histórico de infecção por SARS-CoV-2 que receberam

a vacina [85]. As vacinas BNT16b2 (Pfizer - BioNtech), Moderna 1273 e ChadOx1 Astrazeneca tem efeito após 14 dias de aplicação da primeira dose. A vacina Moderna foi mais efetiva que BNT16B2, Pfizer, BioNtech e ChadOx1. A vacinação completa após 7 dias de aplicação aumentou a efetividade contra a variante. Os resultados obtidos sugerem que uma dose dessas vacinas promovem excelente proteção contra infecção assintomática e infecções severas causadas pela variante [86]. Os soros de participantes imunizados com a vacina mRNA-1273 COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra variantes de SARS-CoV-2, incluindo variantes de preocupação (VOCs) e variantes de interesse (VOIs), em comparação com neutralização do vírus SARS-CoV-2 de tipo selvagem. Os resultados mostraram efeitos mínimos na neutralização contra a variante B.1.1.7 (Alfa) (redução de 1,2 vezes); outros VOCs, como B.1.351 (Beta, incluindo B.1.351-v1, B.1.351-v2 e B.1.351-v3), B.1.617.2 (Delta) e P.1 (Gama) mostraram neutralização reduzida variando de 2,1 a 8,4 vezes, embora todos tenham permanecido suscetíveis à neutralização sérica induzida pela vacina mRNA-1273 [87]. Foi avaliada a eficácia no mundo real da vacina de mRNA-1273 (Moderna) contra a B.1.1.7 (Alfa) no Qatar. O estudo demonstrou que a eficácia contra a B.1.1.7 foi de 88,1% (intervalo de confiança de 95% (IC): 83,7-91,5%) 14 dias ou mais após a primeira dose e de 100% (IC de 95%: 91,8-100,0 %) 14 dias ou mais após a segunda dose. A vacina mRNA-1273 é altamente eficaz contra infecções B.1.1.7, sejam sintomáticas ou assintomáticas, e contra qualquer hospitalização e morte por Covid-19, mesmo após uma única dose [88]. Demonstrou-se que soros de vacinados com CoronaVac e indivíduos naturalmente infectados tiveram capacidade de neutralização reduzida contra as variantes B.1.1.7 (Alfa), B.1.351 (Beta) e B.1.617.2 (Delta) em comparação com o vírus do tipo selvagem. Surpreendentemente, os títulos de neutralização contra as variantes alfa e beta foram comparáveis, mas a variante Delta parece ser significativamente mais refratária [89]. A efetividade da vacina BNTb162b2 (Pfizer) ou ChAdOx1 nCoV-19 (Astrazeneca) após uma dose reduziu para, em média, 30,7% (IC de 95%: 25,2 a 35,7%) entre sintomáticos infectados pela variante

Alfa. Para a vacina BNTb162b, a efetividade das duas doses foi de 93,7% (IC de 95%: 91,6-95,3) contra sintomáticos infectados pela Alfa. Em relação à vacina ChAdOx1, o regime de duas doses demonstrou efetividade de 74,4% (IC de 95%: 68,4 a 79,4) contra a Alfa [90]. A análise de 106 estudos que avaliaram os títulos de anticorpos neutralizantes induzidos por infecção ou vacinação contra as variantes de SARS-Cov-2 revelou que: B.1.351 (beta), P.1 (gama) e B.1.617.2 (delta) escapam da neutralização mediada por infecção natural, com médias de redução de 4,1, 1,8 e 3,2 vezes, respectivamente. Todavia, os títulos de neutralização contra B.1.1.7 diminuem ligeiramente (1,4 vezes) [91].

A vacina Sputnik V possui eficácia contra a B.1.1.7, mas não foi capaz de neutralizar a VOC B.1.351 [92]. No que tange à CoronaVac, embora a atividade neutralizante do soro de vacinados com as duas doses seja reduzida por um fator de 0,5 (IC: 0,3 – 0,7) contra o pseudovírus que mimetiza o perfil mutacional da proteína S da B.1.1.7, um estudo indica a manutenção de padrão do perfil de neutralização similar ao observado para o vírus original de Wuhan [93]. Por meio da análise do soro de 93 profissionais da saúde saudáveis coletado antes e depois de cada uma das duas doses da vacina CoronaVac, buscou-se avaliar a atividade dessa estratégia vacinal em relação às novas variantes circulantes B.1.1.7, B.1.351, P.1, B.1.429 e B.1.526. Todos os soros pré-vacinais apresentaram níveis indetectáveis de neutralização em relação a todas as variantes investigadas. Os soros pós-vacinais foram igualmente efetivos (82%) contra as variantes B.1.1.7, B.1.429 e o vírus ancestral [94].

A suscetibilidade à neutralização dos soros de convalescentes e vacinados com as duas doses de vacinas baseadas em vírus inativado (BBIBP-CorV, da Sinopharm, e CoronaVac, da Sinovac) foram avaliadas contra o pseudovírus mimetizando a proteína S da B.1.1.7. O soro de convalescentes mostrou efeito similar ao observado contra o vírus ancestral de Wuhan. Para o soro de vacinados com a BBIBP-CorV (n=25), as amostras apresentaram perfil de neutralização similar ao observado no ensaio com vírus ancestral. Para os soros de vacinados com CoronaVac (n=25), foi observado redução no efeito

neutralizador frente a B.1.1.7 por um fator de 0.5 (IC de 95%: 0.3-0.7) [93].

A imunização intranasal com uma vacina multivalente com vetor adenoviral, administrada em dose única, fornece proteção robusta contra a variante B.1.1.7 [95].

4.2 Variante Beta, 501Y.V2, linhagem B.1.351

4.2.1 Identificação, distribuição e características

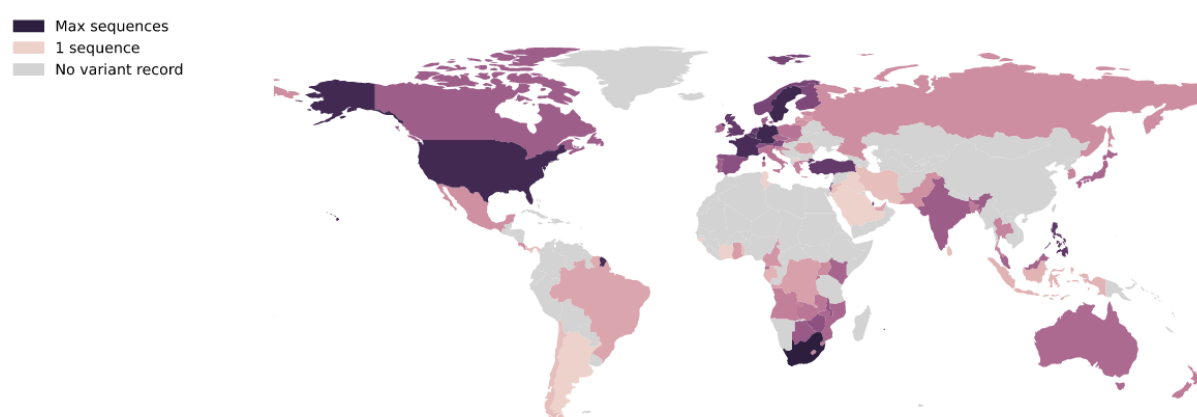


Figura 6: Distribuição mundial da linhagem B.1.351 (Fonte: [4]).

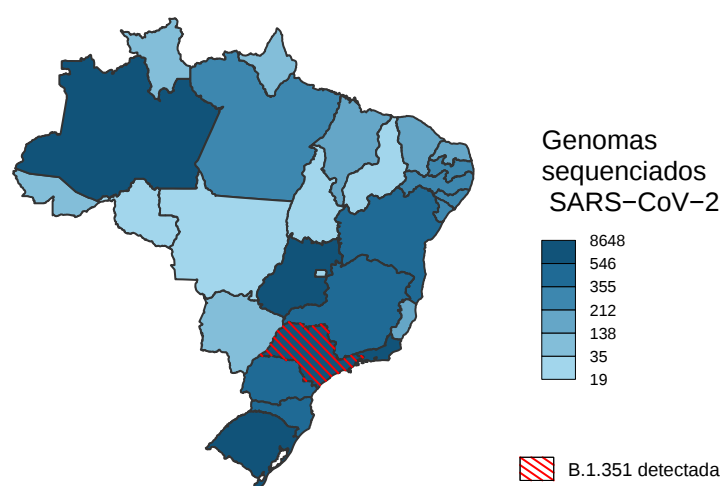


Figura 7: Distribuição da linhagem B.1.351 nas UF brasileiras incluindo o DF (Fonte: Genomahcov - Fiocruz [5] e GISAID)

A variante Beta (β), também conhecida como linhagem B.1.351 ou VOC 20H/501Y.V2 [8,96] já foi identificada em 104 países e no Brasil apenas em 1 Estado: São Paulo (Figura 7).

4.2.2 Transmissibilidade

Um estudo identificou que a afinidade do RBD da B.1.351 à ECA2 é 4,62 vezes maior do que a estimada para o RBD de SARS-CoV-2 originário de Wuhan, sugerindo que a variante apresenta maior transmissibilidade. O mesmo estudo também sugere que as mutações relacionadas à maior afinidade sejam uma característica evolutiva convergente das variantes mais transmissíveis, visto que algumas também foram observadas na linhagem B.1.1.7 [26]. A linhagem B.1.351, ao contrário do observado com as linhagens ancestrais, é capaz de infectar e de se replicar em células de camundongos que expressam a ECA2. Ao conduzir experimentos in vivo, verificou-se que a B.1.351 é capaz de se replicar no interior de células do trato respiratório de camundongos. Apesar das altas cargas virais encontradas em pulmões de camundongos infectados, não foram conduzidos experimentos adicionais para avaliar as alterações patológicas e a transmissão entre hospedeiros ou para acompanhar a comorbidade no ciclo de vida dos animais [97]. Foi demonstrado que as mutações N501Y, E484K e K417N aumentam a capacidade de propagação de SARS-CoV-2 por meio de duas estratégias: (i) ligação efetiva à ECA2 por meio de uma sinalização alostérica entre os elementos estruturais do RBD e (ii) redução da ligação de anticorpos produzidos por pacientes infectados/vacinados [98]. Análises de dinâmica molecular da variante B.1.351 sugerem que a região de alça da proteína RBD é mais flexível, se comparado com outras variantes de SARS-CoV-2, podendo este ser um fator que pode induzir maior estabilidade no complexo RBD e receptor ECA2, contribuindo para aumento da infectividade dessa variante [99]. O RBD da proteína S da variante foi comparado com o original detectado no vírus de Wuhan. Aquele apresenta afinidade 4,62 vezes maior que o da linhagem original ao ECA2 humano [100].

Foi investigado no Qatar, por meio de estudos de caso-controle, a ocorrência dos desfechos clínicos relativos à severidade das infecções pela variante Beta em comparação com a Alfa. A chance da doença progredir para o grau de severidade sem necessidade de UTI é de 1,24 vezes (IC 95%: 1,11-1,39), progressão da severidade da doença, sendo necessário internação em UTI, é de 1,49 vezes (IC 95%: 1,13-1,97) e, chance de evoluir para óbito é de 1,57 vezes (IC 95%: 1,03-2,43), em comparação com as infecções causadas pela variante Alfa [101].

4.2.3 Imunidade, reinfecção e vacinação

Um estudo observou que o soro convalescente de profissionais da saúde infectados pela B.1.351 continham, inicialmente, pelo menos um anticorpo neutralizante e uma certa atividade de proteção humoral. No entanto, em uma proporção significativa desses profissionais de saúde que apresentaram sintomas leves da Covid-19, não foi identificada atividade neutralizante no soro contra a B.1.351 após o período de 6 meses da infecção [102]. Apesar disso, outra análise sugere que os anticorpos desenvolvidos pós-infecção contra a variante B.1.351 são capazes de neutralizar a variante que estava anteriormente em circulação, além de apresentar reatividade cruzada com outras VOCs, como é o caso da P.1. Esse fato indica que, possivelmente, as vacinas baseadas na proteína S da B.1.351 podem ser promissoras [103]. O soro de convalescentes (n = 69) e vacinados (n = 50) foi avaliado quanto à capacidade humoral de interação com a proteína S da B.1.351 e neutralização viral. A resposta de anticorpos contra essa VOC foi variável entre os indivíduos, com redução de 4-7 vezes em relação à linhagem ancestral (Wuhan). Adicionalmente, o soro de 39% dos convalescentes que tiveram sintomas leves da Covid-19 não foram capazes de neutralizar a B.1.351 [104]. Análises do soro de pacientes infectados há um ano (n=249) no surto de Wuhan mostraram que 79% mantiveram concentração elevada de imunoglobulina G (IgG) contra SARS-CoV-2, potencialmente neutralizando a linhagem ancestral.

Entretanto, os soros apresentaram diferentes graus de potência neutralizante contra as VOCs. Foi observado redução da eficiência de neutralização de 30% contra B.1.351 em relação à linhagem ancestral [67]. Soro pós-vacinação com vacinas de mRNA obtiveram pequenas diminuições na neutralização contra B.1.526 e uma neutralização intermediária para B.617.2. A redução foi mais forte contra uma subvariante de C.37, seguida por B.1.351 e B.1.1.7 com E484K. O C.37 está circulando atualmente em partes da América Latina e foi detectado na Alemanha, Estados Unidos e Israel. A redução em um ensaio de ligação que também incluiu P.1, B.1.617.1 (Kappa) e A.23.1 foi insignificante. Tomados em conjunto, esses achados sugerem que as vacinas de mRNA SARS-CoV-2 podem permanecer eficazes contra essas variantes virais de preocupação / interesse [105].

Com relação à neutralização por anticorpos foi demonstrada uma redução de 5 a 10 vezes contra a B.1.351 comparando com a linhagem anteriormente circulante com a mutação D614G. Pacientes que relataram sintomas mais severos demonstraram maior poder de neutralização em comparação aqueles com sintomas leves ou moderados de Covid-19 [71]. Experimentos demonstraram que os anticorpos produzidos por pacientes com infecção aguda (5 a 19 dias do início dos sintomas) conseguem interagir com o RBD da B.1.351, porém, com capacidade de neutralização viral reduzida. A análise de uma coorte longitudinal de 30 indivíduos convalescentes apontou para a redução dos títulos de anticorpos nos 8 meses após a infecção e uma diminuição modesta de suas capacidades neutralizantes (2,1 vezes) contra a B.1.351 [84]. Uma avaliação in vitro demonstrou que a potência de neutralização dos soros de 19 pacientes convalescentes sofreu uma redução de 4,6 vezes diante do pseudovírus que mimetiza as mutações no gene da proteína S da B.1.351. As mutações E484K e N501Y reduzem a capacidade de neutralização em 3,6 vezes em relação ao vírus original. O conjunto mutacional K471N/E484K/N501Y acarreta uma diminuição de 3,5 vezes na capacidade neutralizante de anticorpos de pacientes convalescentes [62]. Ao comparar o plasma de convalescentes infectados por B.1.351

e B.1 demonstrou-se um comprometimento de aproximadamente 8,4 a 15,1 vezes da capacidade de neutralização contra B.1.351. Uma revisão sistemática de 56 estudos, totalizando 2.483 indivíduos entre convalescentes e vacinados, estimou uma redução de neutralização do soro de pós-infectados de 8,7 vezes (95% IC: 6,5-11,7) contra a B.1.351 [106]. Por outro lado, a resposta humoral provocada pela infecção por B.1.351 foi capaz de neutralizar outras linhagens de SARS-CoV-2 [107]. A análise de soro de 59 pacientes hospitalizados com COVID-19 revelou que apenas 58% das amostras neutralizam com eficiência um derivado de proteína S mimetizando as mutações presentes na variante Beta (B.1.351) [108].

As respostas das células T CD8+ de indivíduos convalescentes com Covid-19 reconhecem, aparentemente, as VOCs e outras linhagens recém identificadas, incluindo a B.1.351 [109,110]. As estratégias de imunização voltadas para as células B podem ser menos eficazes para a variante B.1.351 do que as estratégias voltadas para as células T [111]. As vacinas de mRNA da Pfizer-BioNTech (BNT162b2) e da Moderna (mRNA-1273) induzem uma intensa resposta das células T ao SARS-CoV-2 [69,70], sendo eficazes contra as variantes B.1.1.7 e B.1.351. É sugerido inclusive que pessoas convalescentes podem não precisar da segunda dose vacinal [112]. Entretanto, outro estudo aponta que a B.1.351 é mais resistente à neutralização por soro convalescente (cerca de 9,4 vezes) e ao soro de vacinados (10,3 a 12,4 vezes) com a mRNA-1273 (Moderna) ou BNT162b2 (Pfizer). Nesta avaliação, sugere-se que a B.1.351 e outras linhagens emergentes com mutações similares na proteína S podem vir a representar um desafio para a eficácia de algumas vacinas atualmente disponíveis no mercado [113,114]. A resposta imune humoral consequente das vacinações com BNT162b2 (Pfizer/BioNtech) ou mRNA-1273 (Moderna) foi avaliada em relação a pseudovírus com perfil mutacional de 10 diferentes variantes de SARS-CoV-2 em circulação global. Cinco pseudovírus contendo as mutações K417N/T, E484K e N501Y no RBD da proteína S, que estão presente na B.1.351, demonstram resistência à

neutralização vacinal. Os resultados sugerem que um número pequeno de mutações pode mediar um escape potente às vacinas [115].

Em adultos vacinados com 2 doses da mRNA-1273 (Moderna) (n=19) foi observada redução significativa na concentração de IgG ligantes contra o RBD da B.1.351 em comparação ao RBD da variante B.1. Além disso, houve uma redução de 3,8 vezes na capacidade neutralizante dos anticorpos induzidos pela vacina da Moderna contra a B.1.351. Apesar disso, todos os indivíduos analisados retiveram a capacidade neutralizante contra esta VOC [84]. Em outros estudos que utilizaram o soro de vacinados com a BNT162b2 (Pfizer) foi observada uma redução de 8,8 a 10 vezes na capacidade de neutralização do vírus análogo à linhagem B.1.351 em comparação à linhagem anteriormente circulante (WA 1/2020 D614G) [62,73]. Outro estudo também demonstrou que em pessoas sem histórico prévio de infecção pelo SARS-CoV-2, o regime de duas com vacina BNT162b2 foi eficaz contra VOC B.1.351 [76]. Uma análise do perfil da resposta humoral utilizando soro de 19 franceses vacinados com a vacina da Pfizer demonstrou que a imunização contra a B.1.351 ocorre somente 1 semana após a aplicação da segunda dose, enquanto a neutralização da linhagem ancestral começa a ocorrer uma semana após a aplicação da primeira dose [116]. A eficácia da vacina BNT162b2 (Pfizer-BioNTech) foi avaliada para as variantes B.1.1.7 e B.1.351 por meio de estudos de caso-controle com indivíduos infectados após a primeira ou 2 doses do imunizante. Os resultados sugerem que, de fato, a eficácia vacinal referente à infecção pelas novas variantes é menor, mas uma combinação da vacinação em massa com as duas doses (completa) aliada às intervenções não-farmacêuticas podem controlar e impedir o avanço da Covid-19 [117]. A vacina BNT162b2A apresenta uma eficácia de 95% no que tange ao desfecho referente à infecção. A vacinação produz respostas imunes diferentes da infecção em relação à dominância de anticorpos IgG sobre IgM e IgA, sendo que os IgGs em vacinados atingem níveis bastante similares aos observados em indivíduos severamente comprometidos pela COVID-19. Além disso, observou-se uma redução

de reconhecimento por parte anticorpos em relação às variantes seguindo a sequência B.1.1.7, P.1 e B.1.351, sendo esta última a que apresenta menor reconhecimento por parte do sistema imune [118]. Diversos indivíduos convalescentes previamente infectados pelo SARS-CoV-2 ancestral não produzem resposta imunológica contra a variante B.1.351. Apesar disso, a avaliação de uma pequena coorte com 6 mulheres anteriormente infectadas pelo SARS-CoV-2 ancestral (sublinhagem B.1) demonstrou que uma dose da vacina BNT162b2 é capaz de estimular o aumento dos títulos de neutralização em até 228 vezes. Embora o estudo apresente limitação (número e gênero dos indivíduos), os resultados são promissores visto que os 6 participantes apresentaram resposta semelhante [119]. A vacina BNT162b2 foi eficaz contra as formas mais graves de infecções, apesar das variantes B.1.1.7 e B.1.351 serem predominantes no país [81]. A análise da resposta de anticorpos induzidos por vacina de mRNA revelou que em indivíduos saudáveis ou previamente infectados a produção de anticorpos neutralizantes contra a variante B.1.351 é mais fraca do que contra as cepas de referência e a variante B.1.1.7 [120].

Em relação à vacina Sputnik V, foi demonstrado que esta possui eficácia contra a B.1.1.7 mas não é capaz de neutralizar a B.1.351 [92]. O regime de duas doses da vacina da ChAdOx1 nCoV-19 (AstraZeneca) não demonstrou proteção contra casos leves e moderados de Covid-19 em pessoas infectadas pela B.1.351 [121]. Resultados sugerem que a atividade neutralizante dos soros de vacinados com as duas doses de CoronaVac (n=25) é reduzida por um fator de 0,3 (IC: 0,2 – 0,4) contra a B.1.351, ao comparar-se com a potência de neutralização observada contra o vírus de Wuhan [93]. Uma revisão sistemática de 56 estudos, totalizando 2.483 indivíduos entre convalescentes e vacinados, observou redução de 240,2 vezes (95% IC: 124,0-465,6) na capacidade neutralizante de vacinas baseadas na plataforma de vetores não-replicantes, 4,6 vezes (95% IC: 4,0-5,2) em plataformas mRNA e 1,6 vezes (95% IC: 1,2-2,1) para plataformas baseadas em subunidades proteicas do vírus contra a B.1.351 [106]

Recentemente foram apresentados os resultados preliminares do teste de uma vacina de mRNA

modificada para a variante B.1.351. Foi demonstrado que o uso do imunizante como reforço para pessoas previamente vacinadas aumenta a eficácia de neutralização do vírus original e das variantes B.1.351 e P1 [122]. Duas vacinas (ChAdOx1 nCoV-19 e NVX-CoV2373) foram avaliadas contra a variante B.1.351. Todavia, os dois estudos comparando a eficiência dos imunizantes apresentavam divergências metodológicas, o que dificultou a comparação entre os resultados obtidos. Desta forma, ChAdOx1 nCoV-19 não apresentou eficácia contra casos leves a moderados; casos severos não foram observados na análise. NVX-CoV2373 apresentou eficácia de 49,4% contra casos sintomáticos. Ad26.COV2.S apresentou eficácia significativa contra casos moderados a severos (64%) e maior eficácia contra casos severos e críticos (81,7%). A vacina BNT162b2 apresentou total proteção contra quaisquer casos de COVID-19 [123]. Em decorrência das mutações no alvo molecular dos anticorpos neutralizadores, observou-se uma redução de 5 e 3,3 vezes na neutralização induzida pela vacina Ad26.COV2.S das variantes B.1.351 e P.1, respectivamente, em relação ao vírus ancestral. Entretanto, a resposta de anticorpos funcionais não-neutralizadores e das células T CD8+ e CD4+ foram altamente preservadas em relação às variantes de preocupação de SARS-CoV-2. Esse estudo envolveu testes conduzidos nos Estados Unidos, America Latina - incluindo o Brasil - e África do Sul, e mostraram grande eficácia contra sintomas clínicos moderados e severos decorrentes das variantes B.1.351, P.1 e P.2 [124]. A imunização intranasal com a vacina ChAd-SARS-CoV-2-S parece conferir, em camundongos, proteção contra as variantes B.1.351 [125]. A eficácia da vacina NVX-CoV2373 foi avaliada em indivíduos soronegativos para SARS-CoV-2, com idade entre 18 e 84 anos. Contra casos leves a moderados de COVID-19 a eficácia da vacina foi de 49,4%, sendo que 92,8% dos indivíduos foram acometidos pela variante B.1.351. A eficácia contra a variante B.1.351 foi de 51% [126]. Indivíduos não vacinados e que tiveram as formas leves de Covid-19 não demonstram, após 6 meses, atividade neutralizante contra essa VOC. Assim, reforça-se a recomendação de que indivíduos previamente infectados devem ser vacinados [75]. Soro

de convalescentes que durante a primeira onda de Covid-19 no UK apresentaram um quadro mais grave da doença neutralizam a B.1.351 de maneira mais eficaz do que os indivíduos que tiveram sintomas leves [63]. O soro de convalescentes que haviam sido infectados antes de abril de 2020 (n=18) foi capaz de neutralizar o pseudovírus que mimetiza as mutações características da B.1.351, com pouca redução na potência (1,7 vezes), em comparação com a linhagem antestral. De modo similar, os anticorpos induzidos pela vacina Pfizer BNT162b2 neutralizaram a B.1.351 com redução de 3 vezes na titulação, efeito atribuído à mutação E484K [64]. A proteína S da variante está associada a redução da eficiência das vacinas BNT162b2 (Pfizer/BioNTech) e ChAdOx1 (Oxford/AstraZeneca) [127]. A vacinação com duas doses de BNT162b2 mRNA induziu elevados níveis de anticorpos contra a proteína spike e anticorpos neutralizadores, os quais apresentaram boa reatividade cruzada contra as diferentes variantes. Embora em menor grau, a imunidade também foi observada em relação à variante B.1.351 [128]. A proteção contra infecção sintomática foi mais baixa para ChAdOx1. Os resultados obtidos sugerem que uma dose dessas vacinas promovem excelente proteção contra infecção assintomática e infecções severas causadas pela variante [86]. Soro de uma dose única da vacina Ad26.COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra as VOC de SARS-CoV-2. Todas as variantes testadas demonstraram suscetibilidade à neutralização induzida por Ad26.COVID-19. A redução mais notável foi observada para as variantes B.1.351 (Beta; 3,6 vezes) e P.1 (Gama; 3,4 vezes) que contêm mutações semelhantes no domínio de ligação ao receptor (RBD), enquanto apenas 1,6 vezes de redução foi observado para a variante B.1.617.2 (Delta) [129]. Os soros de participantes imunizados com a vacina mRNA-1273 COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra variantes de SARS-CoV-2, incluindo variantes de preocupação (VOCs) e variantes de interesse (VOIs), em comparação com neutralização do vírus SARS-CoV-2 de tipo selvagem. Os resultados mostraram efeitos mínimos na neutralização contra a variante B.1.1.7 (Alfa) (redução de 1,2 vezes); outros VOCs, como B.1.351 (Beta,

incluindo B.1.351-v1, B.1.351-v2 e B.1.351-v3), B.1.617.2 (Delta) e P.1 (Gama) mostraram neutralização reduzida variando de 2,1 a 8,4 vezes, embora todos tenham permanecido suscetíveis à neutralização sérica induzida por mRNA-1273 [87]. Foi avaliada a eficácia no mundo real da vacina de mRNA-1273 (Moderna) contra a B.1.315 (Beta) no Qatar. O estudo demonstrou que a eficácia contra a B.1.351 foi de 61,3% após a primeira dose (IC 95%: 56,5-65,5%) e 96,4% após a segunda dose (IC 95%: 91,9-98,7%). [88]. Indivíduos previamente infectados (convalescentes) ou não infectados que receberam vacinas de mRNA demonstram uma redução na capacidade de neutralização de anticorpos associada a mutações específicas: IE484K e N501Y/T (B.1.351 e P.1), L452R (B.1.617.2) e E484K (sem N501Y/T). Embora ambos os grupos mantenham capacidade de neutralização contra todas as variantes, o plasma de indivíduos vacinados previamente infectados exibiu melhor capacidade geral de neutralização quando comparado ao plasma de indivíduos não infectados que também receberam duas doses de vacina [130]. Foi demonstrada uma redução da eficácia da vacina BNT162b2 associada à infecção pela variante B.1.351 [131].

Em uma coorte de 121 profissionais da saúde vacinados pela BNT162b2 mRNA, 23 indivíduos se recuperaram de sintomas leves de COVID-19 e apresentaram resposta com níveis altos de anticorpos funcionais e células T específicos para SARS-CoV-2 após a primeira dose. No entanto, a segunda dose foi necessária para que os anticorpos funcionais e a resposta imune celular atingissem níveis mais elevados. Os anticorpos induzidos pela vacinação resultaram em neutralização cruzada para ambas as VOCs investigadas no estudo, B.1.1.7 e B.1.351. Apesar disso, a capacidade neutralizadora contra B.1.351 foi consistentemente de 2 a 4 vezes menor do que a observada para o vírus homólogo. Ressalta-se que o estudo não constatou diferenças na ativação das células T CD4+ em resposta aos antígenos destas, indicando que as proteínas S das variantes B.1.1.7 e B.1.351 não escapam a imunidade mediada por essas células desencadeada pela proteína S ancestral. Assim, esse trabalho demonstra

que algumas variantes parcialmente escapam a imunidade humoral induzida por SARS-CoV-2, mas a ativação de células T CD4+ S-específicas não é afetada pelas mutações presentes em nenhuma dessas duas variantes [132]. As respostas humoral e de células T foram avaliadas em pacientes infectados pela B.1.351 (n = 44). No geral, respostas das células T CD4 e CD8 são preservadas contra a B.1.351, possivelmente explicando que apesar da redução na resposta de anticorpos neutralizantes diversas vacinas protegem contra casos severos da Covid-19 causados por esta variante [133]. Uma coorte de profissionais de saúde foi testada para verificar a resposta imune em decorrência da primeira dose da vacina AstraZeneca e após 3 semanas do reforço vacinal (com AstraZeneca ou Pfizer), tendo sido demonstrado que a segunda dose com a vacina da Pfizer induziu frequências mais altas de células T (CD4 e CD8) e títulos mais elevados de anticorpos neutralizantes contra a variante B.1.351 [72]. Embora a variante B.1.351 permaneça sensível aos componentes da imunidade inata, suas mutações aumentam a fusogenicidade viral e permitem a evasão de anticorpos [77]. A redução da eficácia da vacina BNT162B2 contra a variante B.1.351 varia de acordo com janela de tempo específica [117]. Ao analisar o efeito de infecção anterior com variantes ancestrais (D614G) ou B.1.351 (beta), após 28 dias da imunização com Ad26.COV2.S, constatou-se que o repertório de anticorpos foi moldado pela variante infectante. Todavia, a infecção anterior não foi necessária para a geração de respostas de células T. Portanto, a vacinação com Ad26.COV2.S, mesmo após 6 meses da infecção, pode resultar em proteção aumentada contra COVID-19 [134].

A análise da atividade neutralizante de soros obtidos de convalescentes e de indivíduos imunizados com as vacinas da Moderna (mRNA-1273) e da Novavax (NVX-COV2373) revelou que em relação a variante B.1.351, houve uma redução da neutralização de 9 a 14 vezes [135]. Os resultados de um ensaio de neutralização usando soro de 17 vacinados com as duas doses de BBV157 (Covaxin) mostram que, em comparação com a linhagem B.1, a taxa de redução dos títulos de anticorpos declina em 3 vezes

(IC 95%: 2,6-3,6) para a variante Beta. Os autores alegam que essa redução não implica em perda de potência de neutralização dessa variante [136].

A partir da investigação de 2 coortes de indivíduos vacinados com vacinas de mRNA, em que uma destas compreendia indivíduos sem prévia infecção por SARS-CoV-2 e a outra indivíduos recuperados da COVID-19, o estudo defende que a infecção prévia com esse vírus amplifica e modula a resposta das células B de memória. Como efeito da vacinação, as células B de pacientes recuperados expandiram a seletividade e a maturidade e compreenderam neutralizadores potentes contra VOCs. Por sua vez, a resposta de células B de memória em indivíduos sem prévia infecção foi muito menos pronunciada, mas apresentou alta afinidade contra várias VOCs e a potência neutralizadora contra B.1.351 foi mantida em um terço dos indivíduos [137].

A suscetibilidade à neutralização dos soros de convalescentes e vacinados com as duas doses de vacinas baseadas em vírus inativado (BBIBP-CorV, da Sinopharm, e CoronaVac, da Sinovac) foram avaliadas contra o pseudovírus mimetizando a proteína S da B.1.351. O soro de convalescentes mostrou perda de potência por um fator de 0.5 (IC de 95%: 0.4-0.7) contra o pseudovírus da B.1.351 em comparação com o vírus ancestral. Para o soro de vacinados com BBIBP-CorV (n=25), 20 amostras apresentaram completa ou parcial potência de neutralização em comparação com a neutralização do vírus ancestral. Para os soros de vacinados com CoronaVac (n=25), foi observado redução no efeito neutralizador da B.1.351 por um fator de 0.3 (IC de 95%: 0.2-0.4) [93]. A resposta imune humoral foi detectada contra a variante em pessoas vacinadas com CoronaVac, 86 potentes anticorpos neutralizantes foram identificados por sequenciamento de células mononucleares de sangue periférico [138]. A atividade neutralizante do soro de vacinados com Sputnik V (n=12) demonstrou redução média de 6,1x contra a variante Beta [139].

A análise de 106 estudos que avaliaram os títulos de anticorpos neutralizantes induzidos por

infecção ou vacinação contra as variantes de SARS-CoV-2 revelou que: B.1.351 (beta), P.1 (gama) e B.1.617.2 (delta) escapam da neutralização mediada por infecção natural, com médias de redução de 4,1, 1,8 e 3,2 vezes, respectivamente. O soro dos vacinados também demonstrou reduções significativas na neutralização de B.1.351: 7,1, 4,1 e 2,5 vezes nas plataformas de vetor não replicante, de mRNA e de subunidade de proteína, respectivamente. Os níveis de anticorpos neutralizantes induzidos por vacinas de mRNA contra variantes do SARS-CoV-2 foram semelhantes, ou superiores, quando comparados aos dos indivíduos naturalmente infectados [91]. A imunização intranasal com uma vacina multivalente com vetor adenoviral, administrada em dose única, fornece proteção robusta contra a variante B.1.351 [95].

4.3 Variante Gama, P.1, linhagem B.1.1.28.1

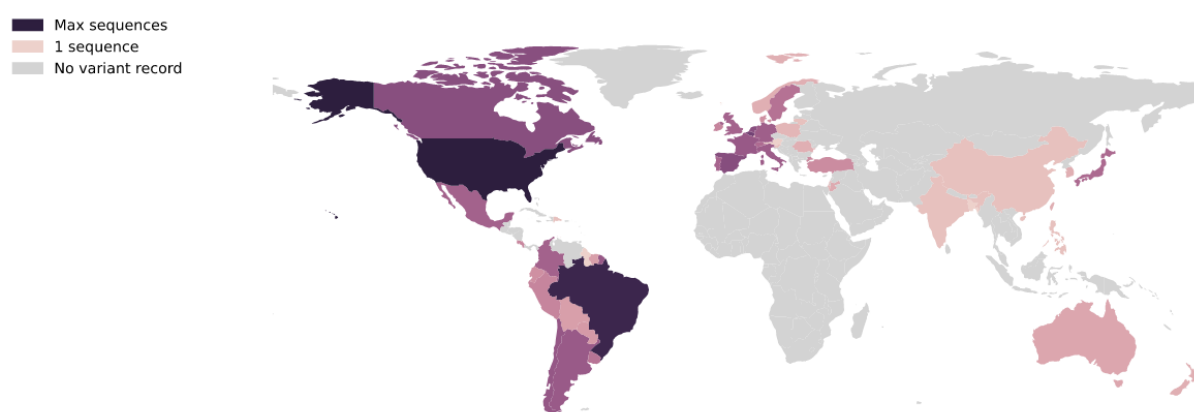


Figura 8: Distribuição mundial da linhagem B.1.1.28.1 (P.1) (Fonte: [4]).

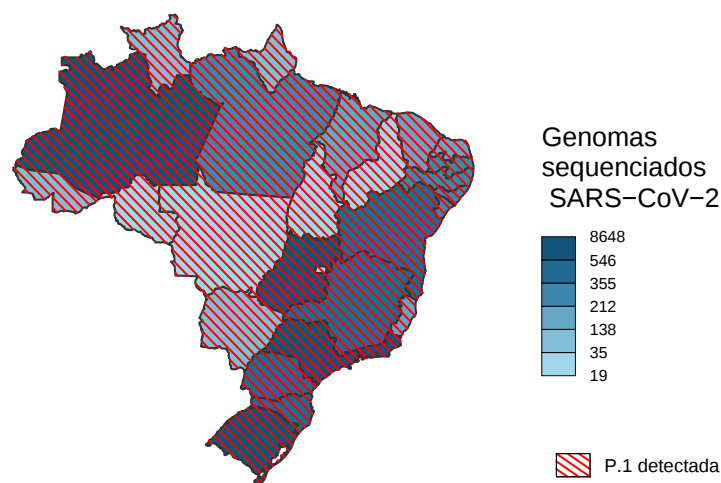


Figura 9: Distribuição da linhagem P.1 nas UF brasileiras incluindo o DF (Fonte: Genomahcov - Fiocruz [5] e GISAID)

Em janeiro de 2021, as autoridades sanitárias do Japão notificaram o Brasil de que encontraram uma nova variante do SARS-CoV-2 em 4 japoneses que haviam retornado de Manaus, Amazonas [140,141]. Na mesma data, a nova variante, denominada de P.1, linhagem B.1.1.28.1, foi identificada como circulante no estado do Amazonas desde outubro de 2020 [142].

A VOC Gama (γ) ou P.1. está em circulação em 68 países [4]. Até o presente momento, a variante foi identificada circulando em 27 UF brasileiras: Rondônia, Acre, Amazonas, Roraima, Pará, Amapá, Tocantins, Maranhão, Piauí, Ceará, Rio Grande do Norte, Paraíba, Pernambuco, Alagoas, Sergipe, Bahia, Minas Gerais, Espírito Santo, Rio de Janeiro, São Paulo, Paraná, Santa Catarina, Mato Grosso do Sul, Mato Grosso, Goiás, Distrito Federal e Rio Grande do Sul.

4.3.1 Transmissibilidade

Resultados de simulações computacionais mostram que a mutação E484K presente na P.1 reduz significativamente a afinidade de anticorpos neutralizantes ao RBD viral e aumenta a afinidade à ECA2 nas células do hospedeiro. Estes resultados sugerem que a mutação E484K possui o potencial de

conferir a VOC P.1 características de aumento de transmissibilidade e de diminuição da resposta de defesa imunológica do hospedeiro [143]. Utilizando pseudovírus expressando o conjunto de mutações E484K, K417N, e N501Y para assemelhar-se ao RBD da VOC P.1, foi possível demonstrar que a afinidade do RBD mutante com ECA2 é 2 vezes maior em comparação com o vírus original. O estudo também sugere neutralização reduzida por anticorpos contidos no soro de camundongos imunizados com o RBD viral original de Wuhan e em pacientes convalescentes [144]. A VOC P.1, ao contrário do observado com as linhagens ancestrais, é capaz de infectar e de se replicar em células de camundongos que expressam o receptor ECA2. Apesar das altas cargas virais no pulmão dos camundongos infectados com a VOC P.1, experimentos adicionais para avaliar as alterações patológicas, se há transmissão entre hospedeiros ou se há acompanhamento da comorbidade no ciclo de vida dos animais não foram conduzidos [97]. *A proteína S do SARS-CoV-2 é clivada em duas regiões distintas, S1/S2 e S2', por proteases diferentes antes do processo de fusão das membranas e entrada na célula do hospedeiro. Logo, polimorfismos na proteína S podem afetar a clivagem, transmissão viral e patogênese do vírus. A mutação S:665Y, presente na variante Gama, é selecionada, isto é, se torna dominante em modelos in vivo (visons) e ensaios in vitro [145].*

O domínio terminal N (NTD) da proteína S não está diretamente relacionado com a interação com a ECA2 das células do hospedeiro assim como o RBD. Entretanto, sugere-se que o NTD seja alvo de alguns anticorpos neutralizantes, impactando as características das variantes que apresentam mutações nesta região. Inserções ou deleções (indels) são observadas nas variantes B.1.1.7 (Δ 69-70 e Δ 144) e B.1.351 (Δ 242-244), enquanto a VOC P.1 apresenta 6 substituições e nenhuma indel. Entretanto, um estudo recente reportou a presença das deleções Δ 144, Δ 189-190, Δ 141-144 no NTD em variantes da linhagem P.1. Por meio de simulações computacionais, verificou-se que as deleções no NTD impactam a conformação da proteína S perturbando a ligação de anticorpos neutralizantes nessa região. Os

dados sugerem que essas deleções no NTD podem representar um possível mecanismo de evolução das variantes em circulação no Brasil, como a P.1 e a P.2, para escaparem de anticorpos neutralizantes [146]. As mutações nas proteínas S e do nucleocapsídeo estão associadas à alta transmissibilidade de P1 [37].

Um estudo evidenciou que a P.1 não foi capaz de superar a predominância da circulação da B.1.1.7 na Itália, mesmo após um mês de sua introdução no país. Assim, supõe-se que P.1 tenha uma taxa de transmissibilidade menor que B.1.1.7, independentemente de sua capacidade de reinfectar indivíduos previamente infectados por linhagens anteriores [20].

A pandemia de SARS-CoV-2 no estado do Paraná caracteriza-se pela predominância da variante P.1, como altas frequências da linhagem P.1-like-II e com uma nova mutação identificada na proteína S (E661D). Os esforços de vigilância epidemiológica e genômica devem ser continuados para desvendar a relevância biológica das novas mutações detectadas na variante P.1 no Paraná [147]. Uma análise genômica retrospectiva da pandemia de SARS-CoV-2 no estado do Rio de Janeiro, Brasil, relatou o surgimento e a disseminação de duas novas variantes (P.5 e P.1.2) [148].

Vinte e quatro de um total de 44 trabalhadores de uma mina de extração de ouro na Guiana Francesa acometidos pela variante apresentaram sintomas não severos em 87% dos casos. A taxa de ataque foi de 60% em pessoas completamente vacinadas e de 75% entre os mineradores não vacinados sem histórico de infecção [149].

4.3.2 Severidade e manifestações clínicas

Uma análise preliminar com dados de saúde do estado do Paraná indica que as taxas de mortalidade triplicaram em jovens com idade entre 20 e 29 anos e dobraram em adultos na faixa etária de 30 a 59 anos após o surgimento e disseminação da variante P.1 no Brasil [150].

No estado do Rio Grande do Sul foi demonstrado um aumento na proporção de jovens e pessoas sem doenças prévias entre os casos graves e óbitos de Covid-19 após a identificação da transmissão local da variante P.1. Dessa forma, sugere-se que essa variante apresente mudanças relacionadas à patogenicidade e virulência [151].

No Brasil, a taxa de letalidade entre pacientes obstétricas aumentou nos três primeiros meses de 2021 em comparação com 2020 (15,6% vs 7,4%). Sugere-se que a diferença observada pode estar relacionada à circulação de variantes genéticas mais agressivas no país, tal como a P.1 que foi identificada no início de 2021 [152]. Por meio de estudo de associação de variações genéticas (GWAS) com dados do GISAID, foram identificadas mutações no genoma de SARS-CoV-2 com potencial impacto na mortalidade. Observou-se que a mutação V1176F localizada na subunidade S2 da proteína S, recorrente na linhagem Gama (P.1), apresentou significância estatística com aumento na taxa de mortalidade [153]. A caracterização comparativa entre VOC P.1 e variante da linhagem ancestral (contendo mutações S614D ou S614G na proteína S) em animal modelo para estudo de SARS-CoV-2 (hamster), mostrou que a VOC apresenta habilidades replicativas e patogenicidade similar à linhagem ancestral [154].

4.3.3 Imunidade, infecção e vacinação

Análises estruturais e funcionais têm demonstrado que as mutações E484K e K417, presentes nas linhagens B.1.1.28.1 e B.1.351, apresentam o potencial de afetar as principais classes de anticorpos neutralizantes para SARS-CoV-2 [36,155].

As linhagens B.1.1.28.1 e B.1.351 apresentam menor potencial de neutralização por soro de indivíduos convalescentes ou vacinados com a BNT162b2 (Pfizer) [156,157]. A análise do potencial neutralizante do soro de 48 indivíduos vacinados com uma ou duas doses da BNT162b2 (Pfizer) ou da mRNA-2173 (Moderna) contra pseudovírus preparados para assemelhar-se as principais VOCs de

SARS-CoV-2 demonstrou que a capacidade de neutralização contra a VOC P.1 é reduzida em torno de 15,1 vezes, em relação ao observado para o vírus original [158]. Os plasmas de indivíduos vacinados com a CoronaVac (n=08) não foram capazes de neutralizar a VOC P.1, visto que o ensaio de neutralização foi abaixo do limite detectável. Todavia, os resultados não apresentam suporte estatístico devido ao pequeno tamanho amostral. Cabe destacar que os anticorpos neutralizantes não são os únicos fatores que contribuem para a resposta imunológica da CoronaVac, visto que existe também um importante papel dos componentes que fazem parte da resposta celular [159].

A análise de plasma convalescente de 19 pessoas infectadas pelo SARS-CoV-2, entre maio e agosto de 2020, demonstrou que a capacidade de neutralizar a VOC P.1 é reduzida em, aproximadamente, 6 vezes em comparação a linhagem B (linhagem circulante predominante à época na cidade de Manaus). Assim, os dados sugerem que a VOC P.1 é capaz de evadir anticorpos de pessoas que foram infectadas por outras linhagens do SARS-CoV-2, abrindo a possibilidade de ocorrência de casos de reinfecção [159,160]. Relatos indicam que a P.1, não é apenas refratária a múltiplos anticorpos monoclonais neutralizantes, mas também mais resistente à neutralização por plasma convalescente (6,5 vezes) e soro de vacinados (2,2-2,8 vezes). Esse dado indica que a VOC P.1 ameaça as terapias atuais com anticorpos, mas não a eficácia protetora das vacinas disponíveis [143]. A análise do plasma de 34 pacientes convalescentes pós-infecção com linhagem de SARS-CoV-2 similar à linhagem original de Wuhan, revelou que a potência de neutralização dos anticorpos naturalmente produzidos contra a P.1 é reduzida, em média, 3,1 vezes em relação ao vírus ancestral. Essa potência de neutralização é similar em experimentos com a B.1.1.7 e consideravelmente menor do que a redução de 13,3 vezes observada para linhagem B.1.351 [161]. Análises do soro de pacientes infectados há um ano (n=249) no surto de Wuhan mostraram que 79% mantiveram concentração elevada de imunoglobulina G (IgG) contra SARS-CoV-2, potencialmente neutralizando a linhagem ancestral. Entretanto, os soros apresentaram

diferentes graus de potência neutralizante contra as VOCs. Foi observado redução da eficiência de neutralização de 17% contra P.1 em relação à linhagem ancestral [67].

Com o intuito de avaliar o impacto das mutações na proteína S na capacidade de neutralização de anticorpos, um estudo *in vitro* estimou a redução de 2,5 vezes na potência de neutralização do soro de 19 pacientes convalescentes contra o pseudovírus com o gene da proteína S da VOC P.1 [62]. Além disso, em um estudo que utilizou o soro de vacinados (n=15) com a BNT162b2 (Pfizer) ficou demonstrada uma redução de 2,2 vezes na capacidade de neutralização do vírus análogo à VOC P.1 em comparação com a linhagem anteriormente circulante (WA 1/2020 D614G) [62]. Duas doses da vacina da Pfizer-BioNTech (BNT16b2) produzem anticorpos neutralizantes suficientes para inativar a VOC P.1, apesar da potência de neutralização ser reduzida em 2,6 vezes ao comparar com linhagem similar à isolada de Wuhan. Em relação à vacina fabricada por Oxford-AstraZeneca (ChAdOx1 nCov-19), observou-se diminuição de cerca de 2,9 vezes na potência de neutralização dos anticorpos contra a P.1, consideravelmente melhor do que a redução de 9 vezes observada contra a B.1.351. A neutralização da VOC P.1 pelos soros de vacinados foi menos impactada que a neutralização da B.1.351, sugerindo que as vacinas desenvolvidas a partir do SARS-CoV-2 original de Wuhan possivelmente são eficazes contra a VOC P.1 [161]. Com relação à proteção contra P.1, a vacina BNT16262 (Pfizer/BioNTech) apresenta bons resultados em indivíduos com histórico prévio à vacinação de infecção por SARS-CoV-2 [162]. Uma revisão sistemática de 56 estudos, totalizando 2.483 indivíduos entre convalescentes e vacinados, avaliou a extensão da resposta induzida por anticorpos neutralizantes contra as VOCs em circulação. Comparando com a linhagem B, foi estimada uma redução de neutralização do soro de convalescentes de 5,0 vezes (95% IC: 4,0-6,2) contra a P.1. Em relação à neutralização induzida pelo soro de vacinados, foi observada redução de 5,9 vezes (95% IC: 3,7-9,3) na capacidade neutralizante de vacinas baseadas na inativação viral e 1,5 vezes (95% IC: 3,7-9,3) em plataformas fundamentadas em mRNA [106]. A

variante P.1 apresenta resistência à neutralização por diversos anticorpos monoclonais, bem como resistência 6,5 vezes maior por plasma convalescente e de 2,2 a 2,8 vezes maior por soro vacinal. No entanto, a redução da eficácia da atividade neutralizadora do plasma convalescente e do soro vacinal contra essa variante não é tão alta quanto à observada contra a VOC B.1.351 [163]. A potência dos anticorpos de vacinados e convalescentes é reduzida, cerca de 3,1-4 vezes, contra a proteína S da P.1 em relação à linhagem de Wuhan. Apesar disso, foi demonstrado que a neutralização viral é menos impactada, com redução de potência entre 2,0-3,8 vezes contra esta VOC [104]. Uma coorte de profissionais de saúde foi testada para verificar a resposta imune em decorrência da primeira dose da vacina AstraZeneca e após 3 semanas do reforço vacinal (com AstraZeneca ou Pfizer), tendo sido demonstrado que a segunda dose com a vacina da Pfizer induziu frequências mais altas de células T (CD4 e CD8) e títulos mais elevados de anticorpos neutralizantes contra a P.1 [72]. Soros de pacientes que receberam uma dose única da vacina Ad26.COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra as VOC de SARS-CoV-2. Todas as variantes testadas demonstraram suscetibilidade à neutralização induzida por Ad26.COVID-19. A redução mais notável foi observada para as variantes B.1.351 (Beta; 3,6 vezes) e P.1 (Gama; 3,4 vezes) que contêm mutações semelhantes no domínio de ligação ao receptor (RBD), enquanto apenas 1,6 vezes de redução foi observado para a variante B.1.617.2 (Delta). [129]. Os soros de participantes imunizados com a vacina mRNA-1273 COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra variantes de SARS-CoV-2, incluindo variantes de preocupação (VOCs) e variantes de interesse (VOIs), em comparação com neutralização do vírus SARS-CoV-2 de tipo selvagem. Os resultados mostraram efeitos mínimos na neutralização contra a variante B.1.1.7 (Alfa) (redução de 1,2 vezes); outros VOCs, como B.1.351 (Beta, incluindo B.1.351-v1, B.1.351-v2 e B.1.351-v3), B.1.617.2 (Delta) e P.1 (Gama) mostraram neutralização reduzida variando de 2,1 a 8,4 vezes, embora todos tenham permanecido suscetíveis à neutralização sérica induzida por mRNA-1273. [87].

Dados sugerem que a reinfeção por P.1 é comum e mais frequente [164]. Soro de convalescentes que durante a primeira onda de Covid-19 no UK apresentaram um quadro mais grave da doença neutralizam a VOC P.1 de maneira mais eficaz do que os indivíduos que tiveram sintomas leves [63].

A variante pode estar relacionada com maior taxa de reinfeção, transmissibilidade baseado em dados de vigilância genômica e múltiplos passos diagnósticos. Os dados obtidos reforçam a necessidade e importância do sistema de vigilância no país [165]. Uma única dose das vacinas de mRNA (Pfizer-BioNTech e Moderna) é potencialmente capaz de reduzir em mais de 66% o risco de infecção por SARS-CoV-2 em adultos de ao menos 70 anos, com mínima redução de eficácia em relação às variantes B.1.1.7 e P.1. Tendo em vista essa proteção substancial contra a COVID-19 em idosos decorrente da administração de apenas uma dose dessas vacinas, os autores de um estudo sugerem a possibilidade da omissão da segunda dose em situações nas quais a vacina é escassa [166]. A análise da resposta de anticorpos induzidos por vacina de mRNA revelou que em indivíduos saudáveis ou previamente infectados a produção de anticorpos neutralizantes contra a variante P.1 é mais fraca do que contra as cepas de referência e a variante B.1.1.7 [120]. Estratégias de imunização utilizando duas doses de BioNTech/Pfizer's BNT162b2 (BTN/BTN) ou a primeira dose de ChAdOx1-nCov-19 e segunda dose de BioNTech/Pfizer's BNT162b2 (ChAd/BTN) revelaram o desenvolvimento de níveis similares de anticorpos neutralizadores após 2-3 semanas da completa vacinação. BNT162b2 induziu frequências de células T CD4+ e CD8+ spike-específicas significativamente mais altas do que as observadas como resultado na utilização exclusiva de ChAdOx1, bem como altas concentrações de anticorpos neutralizadores contra as variantes B.1.1.7, B.1.351 e P.1 [167].

Ensaio clínico demonstraram alta eficácia das vacinas SARS-CoV-2 baseadas em mRNA em adultos mais velhos. Análise aprofundada da imunidade humoral e celular contra o vírus inicial da pandemia foi isolado e comparado com a P.1. (Gama) e B.1.617.2 (Delta), bem como para B.1.595 com

a mutação E484Q na região da proteína S, em coorte de indivíduos com idade <55 e maiores que 65 de receptores de vacinas baseadas na tecnologia de mRNA. Conforme relatado, a imunidade robusta exigiu a segunda dose da vacina. Indivíduos mais velhos exibiram uma redução de 3-5x (mas não uma perda completa) nos anticorpos neutralizantes contra P.1. (Gama) e B.1.595 no pico da resposta reforçada. No entanto, vacinados idosos manifestam imunidade celular robusta contra o vírus inicial de SARS-CoV-2 e variantes mais recentes, que permaneceram estatisticamente comparáveis ao grupo adulto [168].

Para estimar a eficácia da vacina ChAdOx1 em adultos com 60 anos ou mais durante uma epidemia associada à variante gama no estado de São Paulo, Brasil, entre 17 de janeiro e 2 de julho de 2021, 61.164 indivíduos foram selecionados em pares de caso-controle pareados. Começando 28 dias após a primeira dose, a eficácia ajustada de uma dose única de ChAdOx1 foi de 33,4% (IC de 95%, 26,4 a 39,7) contra Covid-19, 55,1% (IC de 95%, 46,6 a 62,2) contra hospitalização e 61,8% (IC de 95%, 48,9 a 71,4) contra a morte. Começando 14 dias após a segunda dose, a eficácia ajustada do esquema de duas doses foi de 77,9% (IC de 95%, 69,2 a 84,2) contra Covid-19, 87,6% (IC de 95%, 78,2 a 92,9) contra hospitalização e 93,6 % (IC de 95%, 81,9 a 97,7) contra mortalidade [169].

4.4 Variantes da linhagem B.1.617

Detectada na Índia em dezembro de 2020, a linhagem B.1.617 ramifica-se em três diferentes linhagens – B.1.617.1, B.1.617.2 e B.1.617.3 - devido ao distinto perfil mutacional apresentado por cada linhagem individual. Em 11 de maio de 2021, a linhagem B.1.617 foi classificada como VOC pela OMS. Das linhagens individuais, a agência de saúde do Reino Unido (PHE) classificou somente a B.1.617.2 como VOC. Já o Centro de Prevenção e Controle de Doenças Europeu (ECDC) mantém a classificação de todas as linhagens individuais como VUIs [170].

A linhagem individual B.1.617.1 ou variante Kappa (κ) alcançou seu ápice no final de março de 2021 antes de começar seu declínio em abril de 2021 [170]. *Encontra-se circulante em 48 países [4]. Até o presente momento, a B.1.617.1 não foi identificada circulando em UF brasileiras.*

A linhagem individual B.1.617.2 ou variante Delta (δ) se tornou a variante dominante no Índia em meados de abril de 2021. Após o aumento repentino dessa variante no Reino Unido e nos países vizinhos à Índia, a B.1.617.2 foi considerada uma VOC pelo governo britânico [171]. Essa linhagem possui em sua proteína S as mutações T19R, Δ 157-158, L452R, T478K, D614G, P681R e D950N, além de outras mutações que incluem: P314L na ORF1b; D63G, D377Y e R203M na proteína N; S26L na ORF3a; I82T na proteína M e T120I na ORF7a [172]. A mutação L452R é associada ao aumento na transmissibilidade e redução no potencial de neutralização do soro de pacientes convalescentes, sendo também identificada na variante B.1.429 emergente na Califórnia e outras VUIs [29,173]. *A B.1.617.2 encontra-se circulante em 109 países [4]. Até o presente momento, a B.1.617.2 foi identificada em Maranhão, Paraíba, Minas Gerais, Rio de Janeiro, São Paulo, Paraná, Santa Catarina, Goiás, Distrito Federal e Rio Grande do Sul.* Inicialmente, a Secretaria de Estado da Saúde do Maranhão identificou a B.1.617.2 em tripulantes estrangeiros de um navio internacional ancorado na costa desta localidade. Posteriormente, a mesma variante foi identificada pelo Instituto Adolfo Lutz, da Secretaria de Estado da Saúde de São Paulo, em um morador de Campos dos Goytacazes, RJ, de 32 anos, que desembarcou no Aeroporto Internacional de Guarulhos, no dia 22 de maio, vindo da Índia.

A linhagem individual B.1.617.3 foi detectada em fevereiro de 2021 na Índia e, atualmente, permanece como uma variante de baixa frequência de circulação [170]. A B.1.617.3 encontra-se circulante em 7 países [4]. Até o presente momento, a B.1.617.3 não foi identificada circulando em território brasileiro.

4.4.1 Transmissibilidade

No Japão a frequência da variante delta (B.1.617) deve superar a da variante alfa (B.1.1.7) por volta de 12 de julho de 2021 [174].

4.4.1.1 Linhagem individual B.1.617.2 ou variante Delta O PHE estima que a B.1.617.2 é, ao menos, tão transmissível quanto a B.1.1.7, apesar da necessidade de mais análises para corroborar essa observação [170]. O aumento de infecções por SARS-CoV-2 em Delhi, na Índia, pode ser explicado pela introdução da B.1.617.2, com prováveis propriedades de: (a) evasão imunológica; (b) imunidade neutralizante insuficiente, apesar da alta soropositividade; e (c) comportamento social que promoveu a transmissão [175]. A partir da análise genômica de sequências virais advindas de pacientes no UK entre 20 de março e 22 de maio de 2021, realizou-se uma estimativa bruta dos números de reprodução efetiva relacionados às variantes B.1.1.7 e B.1.617.2. Comparações da reprodutibilidade da variante B.1.617.2 com a reprodutibilidade estimada da variante B.1.1.7 sugerem que a primeira apresenta transmissibilidade maior e grande potencial para se tornar a variante predominante em circulação no UK [176].

Em cerca de 3 meses, a província de Ontário, Canadá, observou expansão da linhagem Delta (B.1.617.2) em detrimento à linhagem Alfa. Por meio do monitoramento da existência das mutações N501Y e E484K puderam distinguir entre as linhagens Alfa (N501Y+/E484K-) e Delta (N501Y+/E484K+), confirmando posteriormente com sequenciamento genômico (n=583) os casos de infecção com a linhagem Delta. Entre abril e junho de 2021, foi observado um crescimento superior a 70% na transmissão da Delta em relação à linhagem Alfa [177]. Nos Estados Unidos da América, foi relatada a expansão da prevalência das variantes B.1.617.2 e P.1, apresentando, respectivamente, taxa de crescimento de 61% e 22%, em relação à linhagem circulante anteriormente predominante (B.1.1.7) [178].

Simulações estruturais e biomoleculares que avaliaram o impacto das mutações da B.1.617 na ligação do RBD ao receptor ECA2, revelaram que o RBD da B.1.617 apresenta um comportamento dinâmico diferenciado por meio da alteração da estabilidade dinâmica, flexibilidade residual e compactação estrutural, também alterando significativamente a rede de ligações e as propriedades de dinâmica estrutural [179]. *A variante delta possui clados distintos (A-E). Atualmente, a transmissão dessa variante está associada quase que exclusivamente ao clado D, caracterizado por um excesso de mutações não sinônimas, principalmente em ORF1a / b, ORF7b (T140I) e no nucleocapsídeo (G215C) [180].*

A variante Delta foi detectada em nove leões em um zoológico na Índia, indicando que ela pode infectar animais, podendo existir a hipótese de transmissão entre humanos e outros animais que deverá ser fruto de investigação [181]. Foi hipotetizado que a alteração do potencial eletrostático da superfície do RBD pode ter relação com o aumento de transmissibilidade da variante Delta. A alteração no potencial eletrostático foi ocasionado , na Delta, pelas múltiplas mutações que induziram a reposição de aminoácidos neutros ou negativamente carregados por aminoácidos positivos, aumentando o poder de interação com o receptor negativamente carregado ECA2 [182]. Por meio do rastreamento do caso índice e acompanhamento da primeira transmissão local da variante Delta na China em 167 indivíduos, a investigação reportou cargas virais da Delta cerca de 1.000 vezes maiores nos estados iniciais da infecção, em comparação com o avaliado no surto de 2020, sugerindo que a Delta seja caracterizada por aumento no potencial de replicação viral e aumento da infectividade [183].

Um modelo de transmissão de SARS-CoV-2 baseado em dados para Xangai, China, uma população com baixa imunidade anterior contra infecções naturais foi criado. Descobriram que estender o programa de vacinação para indivíduos com idades entre 3-17 anos desempenha um papel fundamental para deter a disseminação das linhagens originais SARS-CoV-2. Com uma eficácia da vacina de 74% contra a infecção, a interrupção do contágio induzida pela vacina exigiria coberturas de 93%

da população ou mais. Em relação às novas variantes, como Alfa ou Delta, a interrupção só pode ser alcançada com cobertura vacinal acima de 80-90% da população [184].

4.4.2 Severidade e manifestações clínicas

Embora o aumento na taxa de morbidade correlacione-se com o crescimento da prevalência da B.1.617 na Índia, o impacto na severidade da Covid-19 ainda precisa de avaliação por estudos científicos. A alta nas taxas de morte pode ser devido à ampliação da transmissibilidade combinada com a insuficiência dos serviços de saúde para satisfazer a demanda [170].

A variante foi detectada em crescimento exponencial com prevalência pela idade de 5 à 49 anos a maioria das infecções relacionadas a populações mais jovens devido a parcela da população não vacinada [185].

4.4.3 Imunidade, infecção e vacinação

4.4.3.1 Linhagem individual B.1.617.1 Os soros de vacinados com a BBV152 (n=28), vacina baseada em vírus inativado desenvolvida por Bharat Biotech, neutralizam B.1.617.1 in vitro. Adicionalmente, soros de convalescentes (n=17; infectados com B.1.1.7 (n=2), B.1.351 (n=2), B.1.1.28.2 (n=2) e B1 (n=11)) demonstram títulos de neutralização equivalentes contra a B.1.617.1 ao comparar com os resultados da neutralização por soros de vacinados com a BBV152 [136]. Além disso, os plasmas derivados de pacientes convalescentes (n=5) neutralizam as partículas de pseudovírus expressando a proteína S do isolado de Wuhan, B.1.617.1 ou B.1.351 in vitro. Observou-se uma redução de 2 vezes na capacidade neutralizante contra a B.1.617.1 e 6 vezes contra B.1.351, em relação ao vírus de Wuhan. E [186]. Um estudo, utilizando o vírus, mostrou que apesar da redução na potência de neutralização contra a B.1.617.1 ser de até 6,8 vezes, a grande maioria dos soros de pacientes convalescentes (n=24) e de

vacinados com as vacinas da Pfizer (n=10) e da Moderna (n=15) neutralizam essa variante [187]. Vacinas baseadas em subunidades de SARS-CoV-2 (proteína S, S1 e RDB) são eficazes em neutralizar as variantes de preocupação, embora sejam verificados graus de redução na neutralização contra B.1.617.1 [188].

A proteína S da variante está associada a redução da eficiência das vacinas BNT162b2 (Pfizer/BioNTech) e ChAdOx1 (Oxford/AstraZeneca) [127].

Resultados mostram que a variante B.1.617.1 foi 6,8 vezes menos suscetível à neutralização utilizando soro de convalescentes e vacinados. Apesar desta descoberta, a maioria das amostras de soro de convalescente (79% [19 de 24 amostras]) e todas as amostras de soro de vacinados ainda tinha atividade neutralizante detectável acima do limite de detecção contra ambas as variantes até 3 meses após a infecção ou após a segunda dose da vacina. Assim, a imunidade protetora conferida pelas vacinas de mRNA é provavelmente mantida contra a variante B.1.617.1 [189]. *A efetividade de estratégias vacinais envolvendo imunizantes da Moderna (mRNA-1273) e da Pfizer/BioNTech (BNT162b2) foi analisada individual e comparativamente, revelando alta efetividade de ambas para as variantes alfa e delta. A vacina da moderna, no entanto, conferiu uma redução de duas vezes maior no risco de infecção quando comparada à vacina da Pfizer* [190].

4.4.3.2 Linhagem individual B.1.617.2 ou variante Delta Um recente estudo do Public Health England (PHE), publicado no formato pré-print nesta semana observou que as vacinas da Pfizer/BioNTech e da Oxford/AstraZeneca tiveram uma efetividade de 88% e 60%, respectivamente, contra casos sintomáticos de Covid-19 causados pela B.1.617.2, duas semanas após a aplicação da segunda dose. Ambas tiveram 33% de efetividade contra casos sintomáticos de Covid-19 causados pela B.1.617.2 após a aplicação da primeira dose [191]. A variante B.1.617.2 está envolvida com resposta de escape do sistema imunológico e alta transmissibilidade observados em ensaios de modelagem molecular,

genômica e análise computacional [192]. A análise de 106 estudos que avaliaram os títulos de anticorpos neutralizantes induzidos por infecção ou vacinação contra as variantes de SARS-CoV-2 revelou que: B.1.351 (beta), P.1 (gama) e B.1.617.2 (delta) escapam da neutralização mediada por infecção natural, com médias de redução de 4,1, 1,8 e 3,2 vezes, respectivamente [91].

Soro de uma dose única de nossa vacina Ad26.COV2.S/COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra as VOC de SARS-CoV-2. Todas as variantes testadas demonstraram suscetibilidade à neutralização induzida por Ad26.COV2.S. A redução mais notável foi observada para as variantes B.1.351 (Beta; 3,6 vezes) e P.1 (Gama; 3,4 vezes) que contêm mutações semelhantes no domínio de ligação ao receptor (RBD), enquanto apenas 1,6 vezes de redução foi observado para a variante B.1.617.2 (Delta) [129].

Os soros de participantes imunizados com a vacina mRNA-1273 COVID-19 foram testados quanto à atividade neutralizante contra variantes de SARS-CoV-2, incluindo variantes de preocupação (VOCs) e variantes de interesse (VOIs), em comparação com neutralização do vírus SARS-CoV-2 de tipo selvagem. Os resultados mostraram efeitos mínimos na neutralização contra a variante B.1.1.7 (Alfa) (redução de 1,2 vezes); outros VOCs, como B.1.351 (Beta, incluindo B.1.351-v1, B.1.351-v2 e B.1.351-v3), B.1.617.2 (Delta) e P.1 (Gama) mostraram neutralização reduzida variando de 2,1 a 8,4 vezes, embora todos tenham permanecido suscetíveis à neutralização sérica induzida por mRNA-1273 [87].

A vacina BNT16b2 (Pfizer - BioNtech) apresentou capacidade de neutralizar a variante em Israel verificada após em 36 profissionais da Saúde, no entanto a capacidade de neutralização significativamente reduzida em comparação com as demais variantes [193].

Um estudo comparativo avaliou o poder neutralizante do soro de indivíduos vacinados (n=116) com a vacina recombinante Covishield em diferentes contextos. Um dos contextos avaliou o soro de indivíduos infectados por SARS-CoV-2, linhagens Kappa ou Delta, mesmo recebendo as duas doses da

vacina (n=20). Observou-se que nesse contexto, houve redução relativa de 47% do título de anticorpos neutralizantes em relação à B.1 (linhagem ancestral usada como controle) [194].

A glicoproteína Spike da variante está associada a redução da eficiência das vacinas BNT162b2 (Pfizer/BioNTech) e ChAdOx1 (Oxford/AstraZeneca) [127]. Resultados mostram que a variante B.1.617.2 foi 2,9 vezes menos suscetível à neutralização utilizando soro de convalescentes e de vacinados. Apesar desta descoberta, a maioria das amostras de soro convalescente (96% [23 de 24 amostras] contra B.1.617.2) e todas as amostras de soro de pessoas vacinadas ainda tinha atividade neutralizante detectável acima do limite de detecção contra ambas as variantes até 3 meses após a infecção ou após a segunda dose da vacina. Assim, a imunidade protetora conferida pelas vacinas de mRNA é provavelmente mantida contra a variante B.1.617.2 [189].

Os resultados de um ensaio de neutralização usando soro de 17 vacinados com as duas doses de BBV157 (Covaxin) mostram que, em comparação com a linhagem B.1, a taxa de redução dos títulos de anticorpos declina em 2,7 vezes (IC 95%: 1,4-5,2) para a variante Delta. Os autores alegam que essa redução não implica em perda de potência de neutralização dessa variante [136]. Outro estudo demonstrou que as vacinas Covishield (ChAdOx1) ou Covaxin (BBV-152) são eficazes na prevenção da gravidade e mortalidade da doença contra a variante Delta (B.1.617.2) [195].

Demonstrado que duas mutações no domínio de ligação ao receptor da proteína S SARS-CoV-2, L452R (em B.1.427 / 429 /Epsilon e B.1.617/Delta) e Y453F (em B.1.1.298/Cluster 5), conferem escape de HLA -Imunidade celular restrita a A24. Essas mutações reforçam a afinidade para o receptor de entrada ECA2 do hospedeiro. Notavelmente, a mutação L452R aumenta a estabilidade do pico, infecciosidade viral, fusogenicidade viral e, assim, promove a replicação viral. Esses dados sugerem que a imunidade celular restrita ao HLA afeta potencialmente a evolução dos fenótipos virais e que uma outra ameaça da pandemia de SARS-CoV-2 seria o escape da imunidade celular [196]. As mudanças estruturais causadas

pela mutação no receptor da proteína S provocam uma conformação alterada que reduz a ligação aos anticorpos neutralizantes fornecendo um possível mecanismo de evasão do sistema imune do hospedeiro [197].

A efetividade da vacina BNTb162b2 (Pfizer) ou ChAdOx1 nCoV-19 (Astrazeneca) após uma dose reduziu para, em média, 48,7% (IC de 95%: 45,5 a 51,7%) entre sintomáticos infectados com a VOC Delta. Para a vacina BNTb162b, a efetividade das duas doses foi de 88,0% (IC de 95%: 85,3 a 90,1) contra sintomáticos infectados pela Delta. Em relação à vacina ChAdOx1, o regime de duas doses demonstrou efetividade de 67,0% (IC 95%: 61,3 a 71,8%) contra infectados pela Delta [90]. Os anticorpos desencadeados pela imunização com as vacinas BNT162b2 e mRNA-1273 demonstram resistência modesta de neutralização contra as variantes beta, delta, delta plus e lambda, enquanto que os produzidos por meio da vacina Ad26.COV2.S possuem baixo potencial de neutralização [198]. Foram analisadas as características clínicas e de cinética viral e sorológica em uma coorte de 130 pacientes não vacinados e 71 vacinados com vacinas de mRNA infectados pela variante delta em Singapura. A população vacinada infectada apresentou idade significativamente avançada e, ainda assim, a probabilidade de apresentarem sintomas severos (necessidade de suplementação de oxigênio) foi de apenas 0,07. No entanto, não foi observada diferença significativa entre a carga viral de pacientes vacinados e não vacinados. Apesar disso, pacientes vacinados apresentaram uma redução da carga viral mais rápida do que a redução observada na fração não vacinada, o que é justificado pela resposta sorológica mais robusta induzida pela vacinação [199].

Testagem em massa de indivíduos vacinados e não-vacinados nos Estados Unidos revelou que os positivos para COVID-19 não apresentaram diferenças na carga viral devido à vacinação, ou seja, não há correlação entre vacinação e redução de carga viral referente à variante delta. Desse modo, sugere-se que indivíduos vacinados infectados pelo SARS-CoV-2 são caracterizados como fontes de

transmissão desse vírus [200].

B.1.617.2 tem o potencial de infectar indivíduos vacinados e não vacinados. No entanto, a progressão da doença parece ser evitada com a vacinação. Portanto, as intervenções não farmacêuticas devem continuar a retardar a transmissão. Além disso, o ritmo e a escala da vacinação devem ser aumentados para mitigar as novas ondas da pandemia. A vigilância genômica sistemática deve ser realizada para monitorar o surgimento de novas variantes e avaliar sua capacidade de escapar da imunidade induzida por infecção / vacina [201].

4.5 Outras variantes de atenção para a saúde pública

Com o intuito de qualificar as ações de resposta à pandemia, pesquisadores têm desenvolvido muitos estudos envolvendo o sequenciamento genético do SARS-CoV-2. Foram identificadas inúmeras variações genéticas, que originaram variantes e linhagens do vírus. Algumas, denominadas como VUIs, deverão passar por intensa investigação científica porque apresentam mutações capazes de conferir alguma vantagem seletiva. Atualmente, algumas autoridades mundiais de saúde e sanitárias demonstram interesse em monitorá-las.

4.5.1 Variante Zeta, P.2 ou linhagem B.1.1.28.2

Detectada primeiramente no Rio de Janeiro, a VUI P.2, linhagem B.1.1.28 ou variante Zeta (ζ) apresenta um conjunto de 3 importantes mutações na proteína S, incluindo a mutação E484K que também se encontra presente na VOC P.1 e na linhagem B.1.351 [202,203]. A variante ainda não é considerada uma VOC pela classificação dada pelo PANGO Lineages [4].

A VUI P.2 encontra-se circulante em 41 países [4]. Até o presente momento, foi identificada em 10 UF: Maranhão, Paraíba, Minas Gerais, Rio de Janeiro, São Paulo, Paraná, Santa Catarina, Goiás, Distrito

Federal e Rio Grande do Sul.

4.5.1.1 Transmissibilidade Conforme mencionado, a mutação N501Y promove aumento significativo na afinidade do RDB viral ao receptor de ECA2, ocasionando maior transmissibilidade. Em contrapartida, a mutação E484K não confere efeito na afinidade de ligação do vírus ao receptor da ECA2. Por possuir apenas esta última mutação, o aumento rápido da prevalência da VUI P.2, variante predominante no Brasil, talvez esteja relacionado ao escape imunológico ao invés do aumento da transmissibilidade [204].

4.5.1.2 Imunidade, infecção e vacinação Com base na avaliação do potencial neutralizante de soros de 48 indivíduos vacinados com uma ou duas doses da BNT162b2 (Pfizer) ou da mRNA-2173 (Moderna) contra pseudovírus demonstrou-se que a neutralização contra a VUI P.2 foi reduzida em 13,4 vezes [158].

Foi relatado, em março de 2021, uma possível reinfecção pela P.2 em um indivíduo morador do Rio Grande do Sul previamente infectado pela P.1. Apesar disso, não foi possível rastrear a dinâmica de transmissão a partir das evidências coletadas [205].

Foi reportado um caso de reinfecção pela P.2 em uma paciente de Salvador que apresentou Covid-19 leve nas duas ocasiões. A reinfecção ocorreu em outubro de 2020, 147 dias após o primeiro episódio de infecção por SARS-CoV-2 da linhagem comumente circulante no momento (B.1.1.33) [206].

O regime de vacinação de duas doses da Covaxin (BBV152) aumentou significativamente o título de IgG e a eficácia neutralizante contra a variante B.1.1.28.2 (P2) e linhagens anteriores, caracterizadas pela mutação D614G [194]. Foi reportado a reinfecção pela P.2 em um indivíduo quatro meses após o primeiro caso de infecção ocasionado pela variante P.1 [207].

5 Anexo - Estratégia de Busca

Tabela 1: O presente informe foi elaborado com base em buscas nas seguintes fontes, utilizando as seguintes estratégias de busca. A busca foi delimitada por citações indexadas nas bases durante o período declarado neste informe.

Base de dados	Estratégia de busca	Resultados da busca	Resultados considerados no informe
PUBMED (https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/)	((("2019-nCoV"[Title/Abstract] OR "ncov*" [Title/Abstract] OR "covid-19"[Title/Abstract] OR "covid19"[Title/Abstract] OR "covid-19"[Title/Abstract] OR "coronavirus"[MeSH Terms] OR "coronavirus"[Title/Abstract] OR "sars-cov-2"[Title/Abstract] OR "severe acute respiratory syndrome coronavirus 2"[Supplementary Concept])) AND ((variant*[Title]) OR (mutation[Title]) OR (strain[Title])))	32	2
Medrxiv e Biorxiv (https://www.medrxiv.org/search)	("coronavirus" or "covid-19" or "sars-cov-2") AND ("variant" or "mutation" or "strain")	19	6
Agency for Clinical Innovation, NSW Government, Austrália	https://aci.health.nsw.gov.au/covid-19/critical-intelligence-unit/sars-cov-2-variants	NA	NA
Public Health England, Reino Unido	https://www.gov.uk/government/collections/new-sars-cov-2-variant	NA	NA
Organização Mundial da Saúde e Organização Pan-Americana da Saúde	https://www.paho.org/pt/documents	NA	NA
Nextstrain, All SARS-CoV-2 situation reports	https://nextstrain.org/sars-cov-2/	NA	NA
Ministério da Saúde – Notas Técnicas da SVS e Revisões de Literatura COEVI/DECIT/SCTIE	NA	NA	NA
Health Protection Scotland, NHS, Reino Unido	https://www.hps.scot.nhs.uk/publications/	NA	NA
European Centre for Disease Prevention and Control, União Europeia	https://www.ecdc.europa.eu/en/publications-data	NA	NA
Centers for Disease Control and Prevention, EUA	https://www.cdc.gov/coronavirus/2019-ncov/cases-updates/variant-surveillance/variant-info.html	NA	NA

Referências

1. WHO Coronavirus Disease (COVID-19) Dashboard [Internet]. [citado 11 de fevereiro de 2021]. Recuperado de: <https://covid19.who.int>
2. Coronavírus Brasil [Internet]. [citado 11 de fevereiro de 2021]. Recuperado de: <https://covid.saude.gov.br/>
3. Rambaut A, Holmes EC, O'Toole Á, Hill V, McCrone JT, Ruis C, et al. A dynamic nomenclature proposal for SARS-CoV-2 lineages to assist genomic epidemiology. *Nature Microbiology* [Internet]. 2020 [citado 11 de fevereiro de 2021];5:1403–7. Recuperado de: <http://www.nature.com/articles/s41564-020-0770-5>
4. PANGO lineages [Internet]. [citado 8 de fevereiro de 2021]. Recuperado de: https://cov-lineages.org/global_report.html
5. Rede Genômica Fiocruz [Internet]. Genomahcov - Fiocruz. [citado 17 de fevereiro de 2021]. Recuperado de: <http://www.genomahcov.fiocruz.br/>
6. Corona-ômica R. INFORME REDE CORONA-ÔMICA.BR-MCTI. 2021 jan. Report No.: número 04.
7. Corona-ômica R. INFORME REDE CORONA-ÔMICA.BR-MCTI. 2021 fev. Report No.: número 05.
8. Risk Assessment: Risk related to the spread of new SARS-CoV-2 variants of concern in the EU/EEA – first update [Internet]. European Centre for Disease Prevention and Control. 2021 [citado 11 de fevereiro de 2021]. Recuperado de: <https://www.ecdc.europa.eu/en/publications-data/covid-19-risk-assessment-spread-new-variants-concern-eueea-first-update>
9. Ong SWX, Young BE, Lye DC. Lack of detail in population-level data impedes analysis of SARS-CoV-2 variants of concern and clinical outcomes. *The Lancet Infectious Diseases* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fs1473-3099%2821%2900201-2>

10. Jewell BL. Monitoring differences between the SARS-CoV-2 B.1.1.7 variant and other lineages. *The Lancet Public Health* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fs2468-2667%2821%2900073-6>
11. Duverger C, Souyri V, Monteil C, Fournier S, Espinasse F, Gramer MC, et al. Controlling healthcare-associated transmission of SARS-CoV-2 Variant of Concern 202012/01 in a large hospital network. *Journal of Hospital Infection* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.jhin.2021.04.031>
12. Kidd M, Richter A, Best A, Cumley N, Mirza J, Percival B, et al. S-Variant SARS-CoV-2 Lineage B.1.1.7 Is Associated With Significantly Higher Viral Load in Samples Tested by TaqPath Polymerase Chain Reaction. *The Journal of Infectious Diseases* [Internet]. Oxford University Press (OUP); 2021;223:1666–70. Recuperado de: <https://doi.org/10.1093%2Fjinfdis%2Fjiab082>
13. Homma Y, Katsuta T, Oka H, Inoue K, Toyoshima C, Iwaki H, et al. The incubation period of the SARS-CoV-2 B.1.1.7 variant is shorter than that of other strains. *Journal of Infection* [Internet]. Elsevier BV; 2021;83:e15–7. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.jinf.2021.06.011>
14. Ioannou P, Karakostas S, Astrinaki E, Saplamidou S, Vitsaxaki E, Hamilos G, et al. Transmission of SARS-CoV-2 variant B.1.1.7 among vaccinated health care workers. *Infectious Diseases* [Internet]. Informa UK Limited; 2021;1–4. Recuperado de: <https://doi.org/10.1080%2F23744235.2021.1945139>
15. Davies NG, Abbott S, Barnard RC, Jarvis CI, Kucharski AJ, Munday JD, et al. Estimated transmissibility and impact of SARS-CoV-2 lineage B.1.1.7 in England. Cold Spring Harbor Laboratory; 2020; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2020.12.24.20248822>
16. Lindstrøm JC, Engebretsen S, Kristoffersen AB, Isaksson Rø G Øyvind, Palomares AD-L, Engø-Monsen K, et al. Increased transmissibility of the B.1.1.7 SARS-CoV-2 variant: Evidence from contact tracing data in Oslo, January to February 2021. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de:

<https://doi.org/10.1101%2F2021.03.29.21254122>

17. Gaymard A, Bosetti P, Feri A, Destras G, Enouf V, Andronico A, et al. Early assessment of diffusion and possible expansion of SARS-CoV-2 Lineage 20I/501Y.V1 (B.1.1.7, variant of concern 202012/01) in France, January to March 2021. *Eurosurveillance* [Internet]. European Centre for Disease Control; Prevention (ECDC); 2021;26. Recuperado de: <https://doi.org/10.2807%2F1560-7917.es.2021.26.9.2100133>

18. Grabowski F, Preibisch G, Giziński S, Kochańczyk M, Lipniacki T. SARS-CoV-2 Variant of Concern 202012/01 has about twofold replicative advantage and acquires concerning mutations. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2020.12.28.20248906>

19. Brown JC, Goldhill DH, Zhou J, Peacock TP, Frise R, Goonawardane N, et al. Increased transmission of SARS-CoV-2 lineage B.1.1.7 (VOC 202012/01) is not accounted for by a replicative advantage in primary airway cells or antibody escape. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.24.432576>

20. Stefanelli P, Trentini F, Guzzetta G, Marziano V, Mammone A, Poletti P, et al. Co-circulation of SARS-CoV-2 variants B.1.1.7 and P.1. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.06.21254923>

21. Kidd M, Richter A, Best A, Cumley N, Mirza J, Percival B, et al. S-variant SARS-CoV-2 lineage B1.1.7 is associated with significantly higher viral loads in samples tested by ThermoFisher TaqPath RT-qPCR. *The Journal of Infectious Diseases* [Internet]. 2021 [citado 17 de fevereiro de 2021];jiab082. Recuperado de: <https://academic.oup.com/jid/advance-article/doi/10.1093/infdis/jiab082/6134354>

22. Kissler SM, Fauver JR, Mack C, Tai CG, Breban MI, Watkins AE, et al. Densely sampled viral trajectories suggest longer duration of acute infection with B.1.1.7 variant relative to non-B.1.1.7 SARS-CoV-2. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.16.21251535>

23. Krutikov M, Hayward A, Shallcross L. Spread of a Variant SARS-CoV-2 in Long-Term Care Facilities in England. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2035906>
24. Roquebert B, Haim-Boukobza S, Trombert-Paolantoni S, Lecorche E, Verdurme L, Foulongne V, et al. SARS-CoV-2 variants of concern are associated with lower RT-PCR amplification cycles between January and March 2021 in France. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.19.21253971>
25. Somekh I, Sharabi A, Dory Y, Simões EAF, Somekh E. Intrafamilial Spread and Altered Symptomatology of SARS-CoV-2, During Predominant Circulation of Lineage B.1.1.7 Variant in Israel. *Pediatric Infectious Disease Journal* [Internet]. Ovid Technologies (Wolters Kluwer Health); 2021;40:e310–1. Recuperado de: <https://doi.org/10.1097%2Finf.00000000000003167>
26. Ramanathan M, Ferguson ID, Miao W, Khavari PA. SARS-CoV-2 B.1.1.7 and B.1.351 Spike variants bind human ACE2 with increased affinity. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.22.432359>
27. Tian F, Tong B, Sun L, Shi S, Zheng B, Wang Z, et al. Mutation N501Y in RBD of Spike Protein Strengthens the Interaction between COVID-19 and its Receptor ACE2. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.14.431117>
28. Cai Y, Zhang J, Xiao T, Lavine CL, Rawson S, Peng H, et al. Structural basis for enhanced infectivity and immune evasion of SARS-CoV-2 variants. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.13.439709>
29. Kumar V, Singh J, Hasnain SE, Sundar D. Possible link between higher transmissibility of B.1.617 and B.1.1.7 variants of SARS-CoV-2 and increased structural stability of its spike protein and hACE2 affinity. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.>

04.29.441933

30. Ozono S, Zhang Y, Ode H, Sano K, Tan TS, Imai K, et al. SARS-CoV-2 D614G spike mutation increases entry efficiency with enhanced ACE2-binding affinity. *Nature Communications* [Internet]. 2021 [citado 17 de fevereiro de 2021];12:848. Recuperado de: <http://www.nature.com/articles/s41467-021-21118-2>

31. Daniloski Z, Jordan TX, Ilmain JK, Guo X, Bhabha G, tenOever BR, et al. The Spike D614G mutation increases SARS-CoV-2 infection of multiple human cell types. *eLife* [Internet]. 2021 [citado 17 de fevereiro de 2021];10:e65365. Recuperado de: <https://elifesciences.org/articles/65365>

32. Peters MH, Bastidas O, Kokron DS, Henze CE. Transformations, Comparisons, and Analysis of Down to Up Protomer States of Variants of the SARS-CoV-2 Prefusion Spike Protein Including the UK Variant B.1.1.7 [Internet]. *Biophysics*; 2021 fev. Recuperado de: <http://biorxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.02.09.430519>

33. Socher E, Conrad M, Heger L, Paulsen F, Sticht H, Zunke F, et al. Mutations in the B.1.1.7 SARS-CoV-2 spike protein reduce receptor-binding affinity and induce a flexible link to the fusion peptide. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.06.438584>

34. Grabowski F, Kochańczyk M, Lipniacki T. L18F substrain of SARS-CoV-2 VOC-202012/01 is rapidly spreading in England [Internet]. *Epidemiology*; 2021 fev. Recuperado de: <http://medrxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.02.07.21251262>

35. Rynkiewicz P, Babbitt GA, Cui F, Hudson AO, Lynch ML. Betacoronavirus binding dynamics relevant to the functional evolution of the highly transmissible SARS-CoV-2 variant N501Y. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2020; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2020.09.11.293258>

36. Gobeil S, Janowska K, McDowell S, Mansouri K, Parks R, Stalls V, et al. Effect of natural mutations of SARS-CoV-2 on spike structure, conformation and antigenicity. *Cold Spring Harbor*

Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.11.435037>

37. Wu H, Xing N, Meng K, Fu B, Xue W, Dong P, et al. Nucleocapsid mutation R203K/G204R increases the infectivity, fitness and virulence of SARS-CoV-2. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.24.445386>

38. Pereira F. SARS-CoV-2 variants combining spike mutations and the absence of ORF8 may be more transmissible and require close monitoring. Biochemical and Biophysical Research Communications [Internet]. Elsevier BV; 2021;550:8–14. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.bbrc.2021.02.080>

39. Kuo C-W, Yang T-J, Chien Y-C, Yu P-Y, Hsu S-TD, Khoo K-H. Distinct shifts in site-specific glycosylation pattern of SARS-CoV-2 spike proteins associated with arising mutations in the D614G and Alpha variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.21.453140>

40. Ferasin L, Fritz M, Ferasin H, Becquart P, Legros V, Leroy EM. Myocarditis in naturally infected pets with the British variant of COVID-19. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.18.435945>

41. Hamer SA, Ghai RR, Zecca IB, Auckland LD, Roundy CM, Davila E, et al. SARS-CoV-2 B.1.1.7 variant of concern detected in a pet dog and cat after exposure to a person with COVID-19, USA. Transboundary and Emerging Diseases [Internet]. Wiley; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1111%2Ftbed.14122>

42. Curukoglu A, Ergoren M, Ozgencil F, Sayiner S, Ince M, Sanlidag T. First direct human-to-cat transmission of the SARS-CoV -2 B.1.1.7 variant. Australian Veterinary Journal [Internet]. Wiley; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1111%2Favj.13109>

43. Morris CP, Luo CH, Amadi A, Schwartz M, Gallagher N, Ray SC, et al. An Update on SARS-CoV-2 Diversity in the United States National Capital Region: Evolution of Novel and Variants of Concern.

Clinical Infectious Diseases [Internet]. Oxford University Press (OUP); 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1093%2Fcid%2Fciab636>

44. Velasco JM, Chinnawirotpisan P, Valderama MT, Joonlasak K, Manasatienkij W, Huang A, et al. Coding-Complete Genome Sequences of 11 SARS-CoV-2 B.1.1.7 and B.1.351 Variants from Metro Manila, Philippines. Roux S, organizador. Microbiology Resource Announcements [Internet]. American Society for Microbiology; 2021;10. Recuperado de: <https://doi.org/10.1128%2Fmra.00498-21>

45. Elliott J, Whitaker M, Bodinier B, Riley S, Ward H, Cooke G, et al. Symptom reporting in over 1 million people: community detection of COVID-19 [Internet]. Infectious Diseases (except HIV/AIDS); 2021 fev. Recuperado de: <http://medrxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.02.10.21251480>

46. Snell LB, Wang W, Alcolea-Medina A, Charalampous T, Nebbia G, Batra R, et al. First and second SARS-CoV-2 waves in inner London: A comparison of admission characteristics and the impact of the B.1.1.7 variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.16.21253377>

47. Brookman S, Cook J, Zucherman M, Broughton S, Harman K, Gupta A. Effect of the new SARS-CoV-2 variant B.1.1.7 on children and young people. The Lancet Child & Adolescent Health [Internet]. Elsevier BV; 2021;5:e9–10. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fs2352-4642%2821%2900030-4>

48. Courjon J, Contenti J, Demonchy E, Levraut J, Barbry P, Rios G, et al. Spread of the SARS-CoV-2 UK-variant in the South East of France: impact on COVID-19 patients' age, comorbidity profiles and clinical presentation. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.12.21253817>

49. Diabelko D, Dvorackova M, Heroldova MD, Forte G, Cundrle I, Ruzicka F, et al. Monitoring of SARS-CoV-2 B.1.1.7 variant early-phase spreading in South-Moravian Region in the Czech Republic and evaluation of its pathogenicity. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.12.21253817>

[//doi.org/10.1101/2021.05.24.21257365](https://doi.org/10.1101/2021.05.24.21257365)

50. Davies NG, Abbott S, Barnard RC, Jarvis CI, Kucharski AJ, Munday J, et al. Estimated transmissibility and severity of novel SARS-CoV-2 Variant of Concern 202012/01 in England [Internet]. *Epidemiology*; 2020 dez. Recuperado de: <http://medrxiv.org/lookup/doi/10.1101/2020.12.24.20248822>

51. Davies NG, Jarvis CI, Edmunds WJ, Jewell NP, Diaz-Ordaz K, and RHK. Increased mortality in community-tested cases of SARS-CoV-2 lineage B.1.1.7. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101/2021.02.01.21250959>

52. Patone M, Thomas K, Hatch R, Tan PS, Coupland C, Liao W, et al. Analysis of severe outcomes associated with the SARS-CoV-2 Variant of Concern 202012/01 in England using ICNARC Case Mix Programme and QResearch databases. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101/2021.03.11.21253364>

53. Jabłońska K, Aballéa S, Auquier P, Toumi M. On the association between SARS-COV-2 variants and COVID-19 mortality during the second wave of the pandemic in Europe. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101/2021.03.25.21254289>

54. Challen R, Brooks-Pollock E, Read JM, Dyson L, Tsaneva-Atanasova K, Danon L. Risk of mortality in patients infected with SARS-CoV-2 variant of concern 202012/1: matched cohort study. *BMJ* [Internet]. *BMJ*; 2021;n579. Recuperado de: <https://doi.org/10.1136/2021.03.25.21254289>

55. Grint DJ, Wing K, Williamson E, McDonald HI, Bhaskaran K, Evans D, et al. Case fatality risk of the SARS-CoV-2 variant of concern B.1.1.7 in England. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101/2021.03.04.21252528>

56. Giles B, Meredith P, Robson S, Smith G, Chauhan A. The SARS-CoV-2 B.1.1.7 variant and increased clinical severitythe jury is out. *The Lancet Infectious Diseases* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: [https://doi.org/10.1016/S1473-3099\(21\)00356-X](https://doi.org/10.1016/S1473-3099(21)00356-X)

57. Fisman D, Tuite A. Progressive Increase in Virulence of Novel SARS-CoV-2 Variants in Ontario, Canada. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.05.21260050>

58. Vousden N, Ramakrishnan R, Bunch K, Morris E, Simpson N, Gale C, et al. Impact of SARS-CoV-2 variant on the severity of maternal infection and perinatal outcomes: Data from the UK Obstetric Surveillance System national cohort. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.22.21261000>

59. Micieli JA, Yu CW. Optic neuritis associated with SARS-CoV-2 B.1.1.7 variant of concern. Canadian Journal of Neurological Sciences / Journal Canadien des Sciences Neurologiques [Internet]. Cambridge University Press (CUP); 2021;1–5. Recuperado de: <https://doi.org/10.1017%2Fcjn.2021.183>

60. Braybrook E, Pandey S, Vryonis E, Anderson NR, Young L, Grammatopoulos DK. Screening for the alpha variant of SARS-CoV-2 (B.1.1.7) the impact of this variant on circulating biomarkers in hospitalised patients. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.18.21258699>

61. Kim S, Liu Y, Lei Z, Dicker J, Cao Y, Zhang XF, et al. Differential Interactions Between Human ACE2 and Spike RBD of SARS-CoV-2 Variants of Concern. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.23.453598>

62. Chen RE, Zhang X, Case JB, Winkler ES, Liu Y, VanBlargan LA, et al. Resistance of SARS-CoV-2 variants to neutralization by monoclonal and serum-derived polyclonal antibodies. Nature Medicine [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41591-021-01294-w>

63. Cantoni D, Mayora-Neto M, Nadesalingham A, Wells DA, Carnell GW, Ohlendorf L, et al. Standardised, quantitative neutralisation responses to SARS-CoV-2 Variants of Concern by convalescent

anti-sera from first wave infections of UK Health Care Workers and Patients. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.24.21257729>

64. Tada T, Dcosta BM, Samanovic MI, Herati RS, Cornelius A, Zhou H, et al. Convalescent-Phase Sera and Vaccine-Elicited Antibodies Largely Maintain Neutralizing Titer against Global SARS-CoV-2 Variant Spikes. mBio [Internet]. 0:e00696–21. Recuperado de: <https://journals.asm.org/doi/abs/10.1128/mBio.00696-21>

65. Thorne LG, Bouhaddou M, Reuschl A-K, Zuliani-Alvarez L, Polacco B, Pelin A, et al. Evolution of enhanced innate immune evasion by the SARS-CoV-2 B.1.1.7 UK variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.06.446826>

66. Furukawa K, Tjan LH, Sutandhio S, Kurahashi Y, Iwata S, Tohma Y, et al. Cross-neutralizing activity against SARS-CoV-2 variants in COVID-19 patients: Comparison of four waves of the pandemic in Japan. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.10.21258682>

67. Liu Q, Xiong Q, Mei F, Ma C, Zhang Z, Hu B, et al. Antibody neutralization to SARS-CoV-2 and variants after one year in Wuhan. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.16.21258673>

68. Pageaud S, Ponthus N, Gauchon R, Pothier C, Rigotti C, Eyraud-Loisel A, et al. Adapting French COVID-19 vaccination campaign duration to variant dissemination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.17.21253739>

69. Woldemeskel BA, Garliss CC, Blankson JN. SARS-CoV-2 mRNA vaccines induce broad CD4+ T cell responses that recognize SARS-CoV-2 variants and HCoV-NL63. Journal of Clinical Investigation [Internet]. American Society for Clinical Investigation; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1172%2Fjci149335>

70. Stankov MV, Cossmann A, Bonifacius A, Dopfer-Jablonka A, Ramos GM, Gödecke N, et al. Humoral and cellular immune responses against SARS-CoV-2 variants and human coronaviruses after single BNT162b2 vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.16.21255412>
71. Planas D, Bruel T, Grzelak L, Guivel-Benhassine F, Staropoli I, Porrot F, et al. Sensitivity of infectious SARS-CoV-2 B.1.1.7 and B.1.351 variants to neutralizing antibodies. Nature Medicine [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41591-021-01318-5>
72. Barros-Martins J, Hammerschmidt SI, Cossmann A, Odak I, Stankov MV, Ramos GM, et al. Humoral and cellular immune response against SARS-CoV-2 variants following heterologous and homologous ChAdOx1 nCoV-19/BNT162b2 vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.01.21258172>
73. Bates TA, Leier HC, Lyski ZL, McBride SK, Coulter FJ, Weinstein JB, et al. Neutralization of SARS-CoV-2 variants by convalescent and vaccinated serum. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.04.21254881>
74. Liu H, Zhang Q, Wei P, Chen Z, Aviszus K, Yang J, et al. The basis of a more contagious 501Y.V1 variant of SARS-CoV-2. Cell Research [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41422-021-00496-8>
75. Marot S, Malet I, Leducq V, Abdi B, Teyssou E, Soulie C, et al. Neutralization heterogeneity of United Kingdom and South-African SARS-CoV-2 variants in BNT162b2-vaccinated or convalescent COVID-19 healthcare workers. Clinical Infectious Diseases [Internet]. Oxford University Press (OUP); 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1093%2Fcid%2Fciab492>
76. Zani A, Caccuri F, Messali S, Bonfanti C, Caruso A. Serosurvey in BNT162b2 vaccine-elicited

neutralizing antibodies against authentic B.1, B.1.1.7, B.1.351, B.1.525 and P.1 SARS-CoV-2 variants. *Emerging Microbes & Infections* [Internet]. Informa UK Limited; 2021;1–6. Recuperado de: <https://doi.org/10.1080%2F22221751.2021.1940305>

77. Rajah MM, Hubert M, Bishop E, Saunders N, Robinot R, Grzelak L, et al. B.1.1.7 and B.1.351 SARS-CoV-2 variants display enhanced Spike-mediated fusion. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.11.448011>

78. Hacisuleyman E, Hale C, Saito Y, Blachere NE, Bergh M, Conlon EG, et al. Vaccine Breakthrough Infections with SARS-CoV-2 Variants. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021;384:2212–8. Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmoa2105000>

79. Liu Y, Liu J, Xia H, Zhang X, Zou J, Fontes-Garfias CR, et al. BNT162b2-Elicited Neutralization against New SARS-CoV-2 Spike Variants. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021;385:472–4. Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2106083>

80. Sansone E, Tiraboschi M, Sala E, Albini E, Lombardo M, Castelli F, et al. Effectiveness of BNT162b2 vaccine against the B.1.1.7 variant of SARS-CoV-2 among healthcare workers in Brescia, Italy. *Journal of Infection* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.jinf.2021.04.038>

81. Abu-Raddad LJ, Chemaitelly H, Butt AA. Effectiveness of the BNT162b2 Covid-19 Vaccine against the B.1.1.7 and B.1.351 Variants. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2104974>

82. Emary KRW, Golubchik T, Aley PK, Ariani CV, Angus B, Bibi S, et al. Efficacy of ChAdOx1 nCoV-19 (AZD1222) vaccine against SARS-CoV-2 variant of concern 202012/01 (B.1.1.7): an exploratory analysis of a randomised controlled trial. *The Lancet* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fs0140-6736%2821%2900628-0>

83. Castonguay N, Zhang W, Langlois M-A. Meta-Analysis of the Dynamics of the Emergence of Mutations and Variants of SARS-CoV-2. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.06.21252994>

84. Edara VV, Hudson WH, Xie X, Ahmed R, Suthar MS. Neutralizing Antibodies Against SARS-CoV-2 Variants After Infection and Vaccination. JAMA [Internet]. American Medical Association (AMA); 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1001%2Fjama.2021.4388>

85. Reynolds CJ, Pade C, Gibbons JM, Butler DK, Otter AD, Menacho K, et al. Prior SARS-CoV-2 infection rescues B and T cell responses to variants after first vaccine dose. Science [Internet]. American Association for the Advancement of Science (AAAS); 2021; eabh1282. Recuperado de: <https://doi.org/10.1126%2Fscience.abh1282>

86. Nasreen S, Chung H, He S, Brown KA, Gubbay JB, Buchan SA, et al. Effectiveness of COVID-19 vaccines against variants of concern in Ontario, Canada. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.28.21259420>

87. Choi A, Koch M, Wu K, Dixon G, Oestreicher J, Legault H, et al. Serum Neutralizing Activity of mRNA-1273 against SARS-CoV-2 Variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.28.449914>

88. Chemaitelly H, Yassine HM, Benslimane FM, Khatib HAA, Tang P, Hasan MR, et al. mRNA-1273 COVID-19 vaccine effectiveness against the B.1.1.7 and B.1.351 variants and severe COVID-19 disease in Qatar. Nature Medicine [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41591-021-01446-y>

89. Vacharathit V, Aiewsakun P, Manopwisedjaroen S, Srisaowakarn C, Laopanupong T, Ludowyke N, et al. SARS-CoV-2 variants of concern exhibit reduced sensitivity to live-virus neutralization in sera from CoronaVac vaccinees and naturally infected COVID-19 patients. Cold Spring Harbor Laboratory;

2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.10.21260232>

90. Bernal JL, Andrews N, Gower C, Gallagher E, Simmons R, Thelwall S, et al. Effectiveness of Covid-19 Vaccines against the B.1.617.2 (Delta) Variant. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmoa2108891>

91. Chen X, Chen Z, Azman AS, Sun R, Lu W, Zheng N, et al. Neutralizing antibodies against SARS-CoV-2 variants induced by natural infection or vaccination: a systematic review and pooled meta-analysis. *Clinical Infectious Diseases* [Internet]. Oxford University Press (OUP); 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1093%2Fcid%2Fciab646>

92. Ikegame S, Siddiquey MNA, Hung C-T, Haas G, Brambilla L, Oguntuyo KY, et al. Qualitatively distinct modes of Sputnik V vaccine-neutralization escape by SARS-CoV-2 Spike variants. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.31.21254660>

93. Wang G-L, Wang Z-Y, Duan L-J, Meng Q-C, Jiang M-D, Cao J, et al. Susceptibility of Circulating SARS-CoV-2 Variants to Neutralization. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021;384:2354–6. Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2103022>

94. Chen Y, Shen H, Huang R, Tong X, Wu C. Serum neutralising activity against SARS-CoV-2 variants elicited by CoronaVac. *The Lancet Infectious Diseases* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fs1473-3099%2821%2900287-5>

95. Afkhami S, D'Agostino MR, Zhang A, Stacey HD, Marzok A, Kang A, et al. Single-dose respiratory mucosal delivery of next-generation viral-vectored COVID-19 vaccine provides robust protection against both ancestral and variant strains of SARS-CoV-2. *Cold Spring Harbor Laboratory*; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.16.452721>

96. Tegally H, Wilkinson E, Giovanetti M, Iranzadeh A, Fonseca V, Giandhari J, et al. Emergence of a SARS-CoV-2 variant of concern with mutations in spike glycoprotein. *Nature* [Internet]. Springer

Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41586-021-03402-9>

97. Montagutelli X, Prot M, Levillayer L, Salazar EB, Jouvion G, Conquet L, et al. The B.1.351 and P.1 variants extend SARS-CoV-2 host range to mice. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.18.436013>

98. Spinello A, Saltalamacchia A, Borišek J, Magistrato A. Allosteric Cross-Talk Among SARS-CoV-2 Spike's Receptor-Binding Domain Mutations Triggers an Effective Hijacking of Human Cell Receptor. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.30.441093>

99. Bhattarai N, Baral P, Gerstman BS, Chapagain PP. Structural and Dynamical Differences in the Spike Protein RBD in the SARS-CoV-2 Variants B.1.1.7 and B.1.351. The Journal of Physical Chemistry B [Internet]. American Chemical Society (ACS); 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1021%2Facs.jpcc.1c01626>

100. Ramanathan M, Ferguson ID, Miao W, Khavari PA. SARS-CoV-2 B.1.1.7 and B.1.351 spike variants bind human ACE2 with increased affinity. The Lancet Infectious Diseases [Internet]. Elsevier BV; 2021;21:1070. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fs1473-3099%2821%2900262-0>

101. Abu-Raddad LJ, Chemaitelly H, Ayoub HH, Yassine HM, Benslimane FM, Khatib HAA, et al. Severity, criticality, and fatality of the SARS-CoV-2 Beta variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.08.02.21261465>

102. Marot S, Malet I, Jary A, Leducq V, Abdi B, Teyssou E, et al. Neutralization heterogeneity of United Kingdom and South-African SARS-CoV-2 variants in BNT162b2-vaccinated or convalescent COVID-19 healthcare workers. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.05.434089>

103. Moyo-Gwete T, Madzivhandila M, Makhado Z, Ayres F, Mhlanga D, Oosthuysen B, et al. SARS-CoV-2 501Y.V2 (B.1.351) elicits cross-reactive neutralizing antibodies. Cold Spring Harbor Laboratory;

2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.06.434193>

104. Caniels TG, Bontjer I, Straten K van der, Poniman M, Burger JA, Appelman B, et al. Emerging SARS-CoV-2 variants of concern evade humoral immune responses from infection and vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.26.21257441>

105. Carreño JM, Alshammary H, Singh G, Raskin A, Amanat F, Amoako A, et al. Reduced neutralizing activity of post-SARS-CoV-2 vaccination serum against variants B.1.617.2, B.1.351, B.1.1.7plusE484K and a sub-variant of C.37. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.21.21260961>

106. Chen X, Chen Z, Azman AS, Sun R, Lu W, Zheng N, et al. Comprehensive mapping of neutralizing antibodies against SARS-CoV-2 variants induced by natural infection or vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.03.21256506>

107. Cele S, Gazy I, Jackson L, Hwa S-H, Tegally H, Lustig G, et al. Escape of SARS-CoV-2 501Y.V2 variants from neutralization by convalescent plasma. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.01.26.21250224>

108. Fenwick C, Turelli P, Pellaton C, Farina A, Campos J, Raclot C, et al. A high-throughput cell- and virus-free assay shows reduced neutralization of SARS-CoV-2 variants by COVID-19 convalescent plasma. Science Translational Medicine [Internet]. American Association for the Advancement of Science (AAAS); 2021;13:eabi8452. Recuperado de: <https://doi.org/10.1126%2Fscitranslmed.abi8452>

109. Redd AD, Nardin A, Kared H, Bloch EM, Pekosz A, Laeyendecker O, et al. CD8+ T cell responses in COVID-19 convalescent individuals target conserved epitopes from multiple prominent SARS-CoV-2 circulating variants [Internet]. Allergy; Immunology; 2021 fev. Recuperado de: <http://medrxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.02.11.21251585>

110. Tarke A, Sidney J, Methot N, Zhang Y, Dan JM, Goodwin B, et al. Negligible impact of SARS-

CoV-2 variants on CD4+ and CD8+ T cell reactivity in COVID-19 exposed donors and vaccinees. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.27.433180>

111. Ge A, Rioux M, Kelvin AA. Computational assessment of the spike protein antigenicity reveals diversity in B cell epitopes but stability in T cell epitopes across SARS-CoV-2 variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.25.437035>

112. Neidleman J, Luo X, McGregor M, Xie G, Murray V, Greene WC, et al. mRNA vaccine-induced SARS-CoV-2-specific T cells recognize B.1.1.7 and B.1.351 variants but differ in longevity and homing properties depending on prior infection status. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.12.443888>

113. Wang P, Nair MS, Liu L, Iketani S, Luo Y, Guo Y, et al. Antibody Resistance of SARS-CoV-2 Variants B.1.351 and B.1.1.7 [Internet]. Immunology; 2021 jan. Recuperado de: <http://biorxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.01.25.428137>

114. Edara VV, Norwood C, Floyd K, Lai L, Davis-Gardner ME, Hudson WH, et al. Infection- and vaccine-induced antibody binding and neutralization of the B.1.351 SARS-CoV-2 variant. Cell Host & Microbe [Internet]. 2021 [citado 23 de abril de 2021];29:516–521.e3. Recuperado de: <https://linkinghub.elsevier.com/retrieve/pii/S1931312821001372>

115. Garcia-Beltran WF, Lam EC, Denis KSt, Nitido AD, Garcia ZH, Hauser BM, et al. Multiple SARS-CoV-2 variants escape neutralization by vaccine-induced humoral immunity. Cell [Internet]. Elsevier BV; 2021;184:2372–2383.e9. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.cell.2021.03.013>

116. Stamatatos L, Czartoski J, Wan Y-H, Homad LJ, Rubin V, Glantz H, et al. mRNA vaccination boosts cross-variant neutralizing antibodies elicited by SARS-CoV-2 infection. Science [Internet]. American Association for the Advancement of Science (AAAS); 2021;eabg9175. Recuperado de: <https://doi.org/10.1126%2Fscience.abg9175>

117. Kustin T, Harel N, Finkel U, Perchik S, Harari S, Tahor M, et al. Evidence for increased breakthrough rates of SARS-CoV-2 variants of concern in BNT162b2 mRNA vaccinated individuals. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.06.21254882>

118. Röltgen K, Nielsen SCA, Arunachalam PS, Yang F, Hoh RA, Wirz OF, et al. mRNA vaccination compared to infection elicits an IgG-predominant response with greater SARS-CoV-2 specificity and similar decrease in variant spike recognition. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.05.21254952>

119. Lustig Y, Nemet I, Kliker L, Zuckerman N, Yishai R, Alroy-Preis S, et al. Neutralizing Response against Variants after SARS-CoV-2 Infection and One Dose of BNT162b2. New England Journal of Medicine [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2104036>

120. Narowski TM, Raphel K, Adams LE, Huang J, Vielot NA, Jadi R, et al. SARS-CoV-2 mRNA Vaccine Induces Robust Specific and Cross-reactive IgG and Unequal Strain-specific Neutralizing Antibodies in Naïve and Previously Infected Recipients. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.19.449100>

121. Madhi SA, Baillie V, Cutland CL, Voysey M, Koen AL, Fairlie L, et al. Efficacy of the ChAdOx1 nCoV-19 Covid-19 Vaccine against the B.1.351 Variant. New England Journal of Medicine [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmoa2102214>

122. Wu K, Choi A, Koch M, Ma L, Hill A, Nunna N, et al. Preliminary Analysis of Safety and Immunogenicity of a SARS-CoV-2 Variant Vaccine Booster. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.05.21256716>

123. Neuzil KM. Interplay between Emerging SARS-CoV-2 Variants and Pandemic Control. New England Journal of Medicine [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmoa2102214>

[//doi.org/10.1056%2Fnejme2103931](https://doi.org/10.1056%2Fnejme2103931)

124. Alter G, Yu J, Liu J, Chandrashekar A, Borducchi EN, Tostanoski LH, et al. Immunogenicity of Ad26.COV2.S vaccine against SARS-CoV-2 variants in humans. *Nature* [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41586-021-03681-2>

125. Hassan AO, Shrihari S, Gorman MJ, Ying B, Yuan D, Raju S, et al. An intranasal vaccine durably protects against SARS-CoV-2 variants in mice. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.08.443267>

126. Shinde V, Bhikha S, Hoosain Z, Archary M, Bhorat Q, Fairlie L, et al. Efficacy of NVX-CoV2373 Covid-19 Vaccine against the B.1.351 Variant. *New England Journal of Medicine* [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmoa2103055>

127. Davis C, Logan N, Tyson G, Orton R, Harvey W, Haughney J, et al. Reduced neutralisation of the Delta (B.1.617.2) SARS-CoV-2 variant of concern following vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.23.21259327>

128. Jalkanen P, Kolehmainen P, Häkkinen HK, Huttunen M, Tähtinen PA, Lundberg R, et al. COVID-19 mRNA vaccine induced antibody responses against three SARS-CoV-2 variants. *Nature Communications* [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021;12. Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41467-021-24285-4>

129. Jongeneelen M, Kaszas K, Veldman D, Huizingh J, Vlugt R van der, Schouten T, et al. Ad26.COV2.S elicited neutralizing activity against Delta and other SARS-CoV-2 variants of concern. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.01.450707>

130. Lucas C, Vogels CBF, Yildirim I, Rothman JE, Lu P, Monteiro V, et al. Impact of circulating SARS-CoV-2 variants on mRNA vaccine-induced immunity in uninfected and previously infected individuals. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.14.21260307>

131. Lefèvre B, Tondeur L, Madec Y, Grant R, Lina B, Werf S van der, et al. Impact of B.1.351 (beta) SARS-CoV-2 variant on BNT162b2 mRNA vaccine effectiveness in long-term care facilities of eastern France: a retrospective cohort study. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.28.21261285>

132. Geers D, Shamier MC, Bogers S, Hartog G den, Gommers L, Nieuwkoop NN, et al. SARS-CoV-2 variants of concern partially escape humoral but not T-cell responses in COVID-19 convalescent donors and vaccinees. Science Immunology [Internet]. American Association for the Advancement of Science (AAAS); 2021;6:eabj1750. Recuperado de: <https://doi.org/10.1126%2Fsciimmunol.abj1750>

133. Riou C, Keeton R, Moyo-Gwete T, Hermanus T, Kgagudi P, Baguma R, et al. Loss of recognition of SARS-CoV-2 B.1.351 variant spike epitopes but overall preservation of T cell immunity. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.03.21258307>

134. Keeton R, Richardson SI, Moyo-Gwete T, Hermanus T, Tincho MB, Benede N, et al. Prior infection with SARS-CoV-2 boosts and broadens Ad26.COVS immunogenicity in a variant dependent manner. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.24.21261037>

135. Shen X, Tang H, Pajon R, Smith G, Glenn GM, Shi W, et al. Neutralization of SARS-CoV-2 Variants B.1.429 and B.1.351. New England Journal of Medicine [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021;384:2352–4. Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2103740>

136. Yadav PD, Sapkal GN, Ella R, Sahay RR, Nyayanit DA, Patil DY, et al. Neutralization of Beta and Delta variant with sera of COVID-19 recovered cases and vaccinees of inactivated COVID-19 vaccine BBV152/Covaxin. Journal of Travel Medicine [Internet]. Oxford University Press (OUP); 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1093%2Fjtm%2Ftaab104>

137. Sokal A, Barba-Spaeth G, Fernández I, Broketa M, Azzaoui I, La Selle A de, et al. Memory B

cells control SARS-CoV-2 variants upon mRNA vaccination of naive and COVID-19 recovered individuals.

Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.17.448459>

138. Cao Y, Yisimayi A, Bai Y, Huang W, Li X, Zhang Z, et al. Humoral immune response to circulating SARS-CoV-2 variants elicited by inactivated and RBD-subunit vaccines. *Cell Research* [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021;31:732–41. Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41422-021-00514-9>

139. Ikegame S, Siddiquey MNA, Hung C-T, Haas G, Brambilla L, Oguntuyo KY, et al. Neutralizing activity of Sputnik V vaccine sera against SARS-CoV-2 variants. *Nature Communications* [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021;12. Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41467-021-24909-9>

140. Fujino T, Nomoto H, Kutsuna S, Ujiie M, Suzuki T, Sato R, et al. Novel SARS-CoV-2 Variant Identified in Travelers from Brazil to Japan. *Emerging Infectious Diseases* [Internet]. 2021 [citado 18 de fevereiro de 2021];27. Recuperado de: https://wwwnc.cdc.gov/eid/article/27/4/21-0138_article.htm

141. Hirotsu Y, Omata M. Discovery of a SARS-CoV-2 variant 1 from the P.1 lineage harboring K417T/E484K/N501Y mutations in Kofu, Japan. *Journal of Infection* [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.jinf.2021.03.013>

142. FIOCRUZ/ILMD, FVS-AM. Caracterização genética do SARS-CoV-2 circulante no Estado do Amazonas. [Internet]. 2021 jan. Report No.: Nº 09. Recuperado de: <http://www.genomahcov.fiocruz.br/protocolos/>

143. Wang P, Wang M, Yu J, Cerutti G, Nair MS, Huang Y, et al. Increased Resistance of SARS-CoV-2 Variant P.1 to Antibody Neutralization. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.01.433466>

144. Vogel M, Chang X, Augusto GS, Mohsen MO, Speiser DE, Bachmann MF. SARS-CoV-2 variant

with higher affinity to ACE2 shows reduced sera neutralization susceptibility. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.04.433887>

145. Escalera A, Gonzalez-Reiche AS, Aslam S, Mena I, Pearl RL, Laporte M, et al. SARS-CoV-2 variants of concern have acquired mutations associated with an increased spike cleavage. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.08.05.455290>

146. Resende PC, Naveca FG, Lins RD, Dezordi FZ, Ferraz MVF, Moreira EG, et al. The ongoing evolution of variants of concern and interest of SARS-CoV-2 in Brazil revealed by convergent indels in the amino (N)-terminal domain of the Spike protein. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.19.21253946>

147. Medeiros Oliveira M de, Schemberger MO, Suzukawa AA, Riediger IN, Carmo Debur M do, Becker G, et al. Genomic surveillance of SARS-CoV-2 in the state of Paraná, Southern Brazil, reveals the cocirculation of the VOC P.1, P.1-like-II lineage and a P.1 cluster harboring the S:E661D mutation. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.14.21260508>

148. Silva Francisco Junior R da, Lamarca AP, Almeida LGP de, Cavalcante L, Machado DT, Martins Y, et al. Turnover of SARS-CoV-2 lineages shaped the pandemic and enabled the emergence of new variants in the state of Rio de Janeiro, Brazil. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.20.21260890>

149. Vignier N, Bérot V, Bonnavé N, Peugny S, Ballet M, Jacoud E, et al. Breakthrough Infections of SARS-CoV-2 Gamma Variant in Fully Vaccinated Gold Miners, French Guiana, 2021. *Emerg Infect Dis.* 2021;27.

150. Oliveira MHS de, Lippi G, Henry BM. Sudden rise in COVID-19 case fatality among young and middle-aged adults in the south of Brazil after identification of the novel B.1.1.28.1 (P.1) SARS-CoV-2 strain: analysis of data from the state of Parana. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de:

<https://doi.org/10.1101%2F2021.03.24.21254046>

151. Freitas ARR, Lemos DRQ, Beckedorff OA, Góes Cavalcanti LP de, Siqueira AM, Mello RCS de, et al. The increase in the risk of severity and fatality rate of covid-19 in southern Brazil after the emergence of the Variant of Concern (VOC) SARS-CoV-2 P.1 was greater among young adults without pre-existing risk conditions. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.13.21255281>

152. Takemoto MLS, Nakamura-Pereira M, Menezes MO, Katz L, Knobel R, Amorim MMR, et al. Higher case fatality rate among obstetric patients with COVID-19 in the second year of pandemic in Brazil: do new genetic variants play a role? Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.06.21256651>

153. Hahn G, Wu CM, Lee S, Lutz SM, Khurana S, Baden LR, et al. Genome-wide association analysis of COVID-19 mortality risk in SARS-CoV-2 genomes identifies mutation in the SARS-CoV-2 spike protein that colocalizes with P.1 of the Brazilian strain. Genetic Epidemiology [Internet]. Wiley; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1002%2Fgepi.22421>

154. Imai M, Halfmann PJ, Yamayoshi S, Iwatsuki-Horimoto K, Chiba S, Watanabe T, et al. Characterization of a new SARS-CoV-2 variant that emerged in Brazil. Proceedings of the National Academy of Sciences [Internet]. Proceedings of the National Academy of Sciences; 2021;118:e2106535118. Recuperado de: <https://doi.org/10.1073%2Fpnas.2106535118>

155. Yuan M, Huang D, Lee C-CD, Wu NC, Jackson AM, Zhu X, et al. Structural and functional ramifications of antigenic drift in recent SARS-CoV-2 variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.16.430500>

156. Hoffmann M, Arora P, Gross R, Seidel A, Hoernich B, Hahn A, et al. SARS-CoV-2 variants B.1.351 and B.1.1.248: Escape from therapeutic antibodies and antibodies induced by infection and vaccination

[Internet]. Molecular Biology; 2021 fev. Recuperado de: <http://biorxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.02.11.430787>

157. Tada T, Dcosta BM, Samanovic-Golden M, Herati RS, Cornelius A, Mulligan MJ, et al. Neutralization of viruses with European, South African, and United States SARS-CoV-2 variant spike proteins by convalescent sera and BNT162b2 mRNA vaccine-elicited antibodies [Internet]. Microbiology; 2021 fev. Recuperado de: <http://biorxiv.org/lookup/doi/10.1101/2021.02.05.430003>

158. Garcia-Beltran WF, Lam EC, Denis KSt, Nitido AD, Garcia ZH, Hauser BM, et al. Circulating SARS-CoV-2 variants escape neutralization by vaccine-induced humoral immunity. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.14.21251704>

159. Souza WM de, Amorim MR, Sesti-Costa R, Coimbra LD, Toledo-Teixeira DA de, Parise PL, et al. Levels of SARS-CoV-2 Lineage P.1 Neutralization by Antibodies Elicited after Natural Infection and Vaccination [Internet]. Rochester, NY: Social Science Research Network; 2021 mar. Report No.: ID 3793486. Recuperado de: <https://papers.ssrn.com/abstract=3793486>

160. Hoffmann M, Arora P, Groß R, Seidel A, Hörnich BF, Hahn AS, et al. SARS-CoV-2 variants B.1.351 and P.1 escape from neutralizing antibodies. Cell [Internet]. Elsevier BV; 2021;184:2384–2393.e12. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.cell.2021.03.036>

161. Dejnirattisai W, Zhou D, Supasa P, Liu C, Mentzer AJ, Ginn HM, et al. Antibody evasion by the Brazilian P.1 strain of SARS-CoV-2. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.12.435194>

162. Leier HC, Bates TA, Lyski ZL, McBride SK, Lee DX, Coulter FJ, et al. Previously infected vaccinees broadly neutralize SARS-CoV-2 variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.04.25.21256049>

163. Wang P, Casner RG, Nair MS, Wang M, Yu J, Cerutti G, et al. Increased Resistance of SARS-

CoV-2 Variant P.1 to Antibody Neutralization. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.03.01.433466>

164. Prete CA, Buss LF, Abraham CMM, Salomon T, Crispim MAE, Oikawa MK, et al. Reinfection by the SARS-CoV-2 P.1 variant in blood donors in Manaus, Brazil. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.10.21256644>

165. Marquitti FMD, Coutinho RM, Ferreira LS, Borges ME, Portella TP, Silva RLP da, et al. Brazil in the face of new SARS-CoV-2 variants: emergencies and challenges in public health. Revista Brasileira de Epidemiologia [Internet]. FapUNIFESP (SciELO); 2021;24. Recuperado de: <https://doi.org/10.1590%2F1980-549720210022>

166. Skowronski DM, Setayeshgar S, Zou M, Prystajecky N, Tyson JR, Galanis E, et al. Single-dose mRNA vaccine effectiveness against SARS-CoV-2, including P.1 and B.1.1.7 variants: a test-negative design in adults 70 years and older in British Columbia, Canada. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.07.21258332>

167. Barros-Martins J, Hammerschmidt SI, Cossmann A, Odak I, Stankov MV, Ramos GM, et al. Immune responses against SARS-CoV-2 variants after heterologous and homologous ChAdOx1 nCoV-19/BNT162b2 vaccination. Nature Medicine [Internet]. Springer Science; Business Media LLC; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1038%2Fs41591-021-01449-9>

168. Jergovič M, Uhrlaub JL, Watanabe M, Bradshaw CM, White LM, LaFleur BJ, et al. Competent immune responses to SARS-CoV-2 variants in older adults following mRNA vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.22.453287>

169. Hitchings MDT, Ranzani OT, Dorion M, D'Agostini TL, Paula RC de, Paula OFP de, et al. Effectiveness of the ChAdOx1 vaccine in the elderly during SARS-CoV-2 Gamma variant transmission in Brazil. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.19.21260802>

170. European Centre for Disease Prevention and Control (ECDC). Emergence of SARS-CoV-2 B.1.617 variants in India and situation in the EU-EEA [Internet]. Stockholm; 2021 nov. Recuperado de: https://www.ecdc.europa.eu/sites/default/files/documents/Emergence-of-SARS-CoV-2-B.1.617-variants-in-India-and-situation-in-the-EUEEA_0.pdf

171. European Centre for Disease Prevention and Control (ECDC). COVID-19 situation update worldwide, as of week 17 [Internet]. Stockholm; 2021 jun. Recuperado de: <https://www.ecdc.europa.eu/en/geographical-distribution-2019-ncov-cases>

172. Julia L. Mullen, Ginger Tsueng, Alaa Abdel Latif, Manar Alkuzweny, Marco Cano, Emily Haag, et al. outbreak.info [Internet]. outbreak.info. Recuperado de: <https://outbreak.info/>

173. Verghese M, Jiang B, Iwai N, Mar M, Sahoo MK, Yamamoto F, et al. Identification of a SARS-CoV-2 Variant with L452R and E484Q Neutralization Resistance Mutations. *Journal of Clinical Microbiology* [Internet]. American Society for Microbiology; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1128%2Fjcm.00741-21>

174. Ito K, Piantham C, Nishiura H. Predicted domination of variant Delta of SARS-CoV-2 before Tokyo Olympic games, Japan. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.12.21258835>

175. Dhar MS, Marwal R, Radhakrishnan V, Ponnusamy K, Jolly B, Bhoyar RC, et al. Genomic characterization and Epidemiology of an emerging SARS-CoV-2 variant in Delhi, India. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.02.21258076>

176. Dagpunar J. Interim estimates of increased transmissibility, growth rate, and reproduction number of the Covid-19 B.1.617.2 variant of concern in the United Kingdom. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.03.21258293>

177. Brown KA, Joh E, Buchan SA, Daneman N, Mishra S, Patel S, et al. Inflection in prevalence

of SARS-CoV-2 infections missing the N501Y mutation as a marker of rapid Delta (B.1.617.2) lineage expansion in Ontario, Canada. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.22.21259349>

178. Bolze A, Cirulli ET, Luo S, White S, Wyman D, Rossi AD, et al. SARS-CoV-2 variant Delta rapidly displaced variant Alpha in the United States and led to higher viral loads. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.20.21259195>

179. Khan. A, Wei D-Q, Kousar K, Abubaker J, Ahmad S, Ali J, et al. Preliminary Structural Data Revealed That the SARS-CoV-2 B.1.617 Variants RBD Binds to ACE2 Receptor Stronger Than the Wild Type to Enhance the Infectivity. ChemBioChem [Internet]. Wiley; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1002%2Fcbic.202100191>

180. Stern A, Fleishon S, Kustin T, Mandelboim M, Erster O, Mendelson E, et al. The unique evolutionary dynamics of the SARS-CoV-2 Delta variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.08.05.21261642>

181. Mishra A, Kumar N, Bhatia S, Aasdev A, Kannappan S, Thayasekhar A, et al. Natural infection of SARS-CoV-2 delta variant in Asiatic lions (*Panthera leo persica*) in India. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.02.450663>

182. Lopez E, Haycroft ER, Adair A, Mordant FL, ONeill MT, Pymm P, et al. Simultaneous evaluation of antibodies that inhibit SARS-CoV-2 variants via multiplex assay. JCI Insight [Internet]. American Society for Clinical Investigation; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1172%2Fjci.insight.150012>

183. Li B, Deng A, Li K, Hu Y, Li Z, Xiong Q, et al. Viral infection and transmission in a large, well-traced outbreak caused by the SARS-CoV-2 Delta variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.07.21260122>

184. Liu H, Zhang J, Cai J, Deng X, Peng C, Chen X, et al. Herd immunity induced by COVID-19

vaccination programs to suppress epidemics caused by SARS-CoV-2 wild type and variants in China.

Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.23.21261013>

185. Riley S, Wang H, Eales O, Haw D, Walters CE, Ainslie KEC, et al. REACT-1 round 12 report: resurgence of SARS-CoV-2 infections in England associated with increased frequency of the Delta variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.17.21259103>

186. Hoffmann M, Hofmann-Winkler H, Krüger N, Kempf A, Nehlmeier I, Graichen L, et al. SARS-CoV-2 variant B.1.617 is resistant to Bamlanivimab and evades antibodies induced by infection and vaccination. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.04.442663>

187. Edara V-V, Lai L, Sahoo MK, Floyd K, Sibai M, Solis D, et al. Infection and vaccine-induced neutralizing antibody responses to the SARS-CoV-2 B.1.617.1 variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.05.09.443299>

188. Yang Y, Zang J, Xu S, Zhang X, Yuan S, Lavillette D, et al. Efficacy of ancestral receptor-binding domain, S1 and trimeric spike protein vaccines against SARS-CoV-2 variants B.1.1.7, B.1.351, and B.1.617.1. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.02.446698>

189. Edara V-V, Pinsky BA, Suthar MS, Lai L, Davis-Gardner ME, Floyd K, et al. Infection and Vaccine-Induced Neutralizing-Antibody Responses to the SARS-CoV-2 B.1.617 Variants. New England Journal of Medicine [Internet]. Massachusetts Medical Society; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1056%2Fnejmc2107799>

190. Puranik A, Lenahan PJ, Silvert E, Niesen MJM, Corchado-Garcia J, O'Horo JC, et al. Comparison of two highly-effective mRNA vaccines for COVID-19 during periods of Alpha and Delta variant prevalence. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.08.06.21261707>

191. Bernal JL, Andrews N, Gower C, Gallagher E, Simmons R, Thelwall S, et al. Effectiveness of

COVID-19 vaccines against the B.1.617.2 variant. medRxiv [Internet]. Cold Spring Harbor Laboratory Press; 2021; Recuperado de: <https://www.medrxiv.org/content/early/2021/05/24/2021.05.22.21257658>

192. Chaudhari AM, Kumar D, Joshi M, Patel A, Joshi C. E156G and Arg158, Phe-157/del mutation in NTD of spike protein in B.1.617.2 lineage of SARS-CoV-2 leads to immune evasion through antibody escape. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.06.07.447321>

193. Lustig Y, Zuckerman N, Nemet I, Atari N, Kliker L, Regev-Yochay G, et al. Neutralising capacity against Delta (B.1.617.2) and other variants of concern following Comirnaty (BNT162b2, BioNTech/Pfizer) vaccination in health care workers, Israel. Eurosurveillance [Internet]. European Centre for Disease Control; Prevention (ECDC); 2021;26. Recuperado de: <https://doi.org/10.2807%2F1560-7917.es.2021.26.26.2100557>

194. Sapkal GN, Yadav PD, Sahay RR, Deshpande G, Gupta N, Nyayanit DA, et al. Neutralization of Delta variant with sera of Covishield vaccinees and COVID-19 recovered vaccinated individuals. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.01.450676>

195. Kumar VJ, Sowpati DT, Munigela A, Banu S, Siva AB, Sasikala M, et al. Clinical outcomes in vaccinated individuals hospitalized with Delta variant of SARS-CoV-2. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.13.21260417>

196. Motozono C, Toyoda M, Zahradnik J, Saito A, Nasser H, Tan TS, et al. SARS-CoV-2 spike L452R variant evades cellular immunity and increases infectivity. Cell Host & Microbe [Internet]. Elsevier BV; 2021;29:1124–1136.e11. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.chom.2021.06.006>

197. Baral P, Bhattarai N, Hossen ML, Stebliankin V, Gerstman BS, Narasimhan G, et al. Mutation-induced Changes in the Receptor-binding Interface of the SARS-CoV-2 Delta Variant B.1.617.2 and Implications for Immune Evasion. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.13.21260417>

org/10.1101%2F2021.07.17.452576

198. Tada T, Zhou H, Samanovic MI, Dcosta BM, Cornelius A, Mulligan MJ, et al. Comparison of Neutralizing Antibody Titers Elicited by mRNA and Adenoviral Vector Vaccine against SARS-CoV-2 Variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.19.452771>

199. Chia PY, Ong SWX, Chiew CJ, Ang LW, Chavatte J-M, Mak T-M, et al. Virological and serological kinetics of SARS-CoV-2 Delta variant vaccine-breakthrough infections: a multi-center cohort study. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.28.21261295>

200. Riemersma KK, Grogan BE, Kita-Yarbro A, Jeppson GE, O'Connor DH, Friedrich TC, et al. Vaccinated and unvaccinated individuals have similar viral loads in communities with a high prevalence of the SARS-CoV-2 delta variant. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.07.31.21261387>

201. Predominance of Delta variant among the COVID-19 vaccinated and unvaccinated individuals, India, May 2021. Journal of Infection [Internet]. Elsevier BV; 2021; Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.jinf.2021.08.006>

202. Voloch CM, Silva F R da, Almeida LGP de, Cardoso CC, Brustolini OJ, Gerber AL, et al. Genomic characterization of a novel SARS-CoV-2 lineage from Rio de Janeiro, Brazil [Internet]. Genetic; Genomic Medicine; 2020 dez. Recuperado de: <http://medrxiv.org/lookup/doi/10.1101/2020.12.23.20248598>

203. Toovey OTR, Harvey KN, Bird PW, Tang JW-TW-T. Introduction of Brazilian SARS-CoV-2 484K.V2 related variants into the UK. Journal of Infection [Internet]. Elsevier BV; 2021;82:e23–4. Recuperado de: <https://doi.org/10.1016%2Fj.jinf.2021.01.025>

204. Laffebber C, Koning K de, Kanaar R, Lebbink JH. Experimental evidence for enhanced receptor binding by rapidly spreading SARS-CoV-2 variants. Cold Spring Harbor Laboratory; 2021; Recuperado

de: <https://doi.org/10.1101%2F2021.02.22.432357>

205. Vírus-MCTI R. INFORME N.14 REDE CORONA-ÔMICA.BR-MCTI. 2021 abr. Report No.: 14.

206. Nonaka CKV, Franco MM, Gräf T, Lorenzo Barcia CA de, Mendonça RN de Ávila, Sousa KAF de, et al. Genomic Evidence of SARS-CoV-2 Reinfection Involving E484K Spike Mutation, Brazil. *Emerging Infectious Diseases* [Internet]. Centers for Disease Control; Prevention (CDC); 2021;27:1522–4. Recuperado de: <https://doi.org/10.3201%2F2705.210191>

207. Silva MS da, Demoliner M, Hansen AW, Gualarte JS, Silveira F, Heldt FH, et al. Early detection of SARS-CoV-2 P.1 variant in Southern Brazil and reinfection of the same patient by P.2. *Revista do Instituto de Medicina Tropical de São Paulo* [Internet]. FapUNIFESP (SciELO); 2021;63. Recuperado de: <https://doi.org/10.1590%2Fs1678-9946202163058>